

TITLE: Transferrin polycation conjugate - for transport of nucleic acids in cells via receptor mediated endocytosis, used e.g. to inhibit oncogenes in humans.

DERWENT CLASS: B04 B07 D16

INVENTOR(S): BEUG, H; BIRNSTIEL, M L; COTTEN, M; WAGNER, E

PATENT ASSIGNEE(S): (BOEH) BOEHRINGER INGELHEIM INT GMBH; (BOEH) BOEHRINGER INGELHEIM

COUNTRY COUNT: 24

PATENT INFORMATION:

PATENT NO	KIND	DATE	WEEK	LA	PG
EP 388758	A	900926	(9039)*		<--
R: AT BE CH DE ES FR GB GR IT LI LU NL SE					
AU 9051372	A	900920	(9045)		
NO 9001214	A	900917	(9046)		
PT 93441	A	901107	(9047)		
CA 2012311	A	900916	(9049)		
FI 9001297	A	900917	(9105)		
HU 53921	T	901228	(9107)		
JP 03200800	A	910902	(9141)		
ZA 9001974	A	911127	(9201)		
DD 297842	A5	920123	(9225)		
AU 637085	B	930520	(9327)		
US 5354844	A	941011	(9440)	26	
IL 93755	A	951231	(9614)		

APPLICATION DETAILS:

PATENT NO	KIND	APPLICATION	DATE
EP 388758	A	EP 90-104700	900313
JP 03200800	A	JP 90-65494	900315
ZA 9001974	A	ZA 90-1974	900315
DD 297842	A5	DD 90-338708	900314
AU 637085	B	AU 90-51372	900315
US 5354844	A	US 90-492460	900309
IL 93755	A	IL 90-93755	900315

FILING DETAILS:

PATENT NO	KIND	PATENT NO
AU 637085	B Previous Publ.	AU 9051372

PRIORITY APPLN. INFO: AT 89-610 890316

AB EP 388758 A UPAB: 930928

Transferrin-polycation conjugates are claimed in which polycations form soluble complexes with affinity substances, partic. nucleic acids or their analogues, such that they are able to be taken up by cells via receptor-mediated endocytosis.

Pref. the polycation is an opt. modified protamine or histone or a synthetic heterologous polypeptide, specifically polylysine. The polycation has pref. 20-500 positive charges and the ratio transferrin-polycation is pref. 10:1 to 1:4. The nucleic acid is pref. one which inhibits a specific gene, especially viral nucleic acid or an oncogene, or is an antisense oligonucleotide.

USE/ADVANTAGE - Introduction of nucleic acids in human or animal cells by receptor-mediated endocytosis (claimed). The

BEST AVAILABLE COPY

conjugates enable specific or modified DNA/RNA to be introduced into a cell either for selective inhibition of a specific gene or for the expression of chimeric polypeptides. @
0/0

12 **EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG**

21 Anmeldenummer: 90104700.1

51 Int. Cl.⁵ C12N 15/87, A61K 47/48

22 Anmeldetag: 13.03.90

30 Priorität: 16.03.89 AT 610/89

43 Veröffentlichungstag der Anmeldung:
26.09.90 Patentblatt 90/39

84 Benannte Vertragsstaaten:
AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LI LU NL SE

71 Anmelder: BOEHRINGER INGELHEIM
INTERNATIONAL G.M.B.H.

D-6507 Ingelheim am Rhein(DE)

72 Erfinder: Beug, Hartmut, Dr.
Kometengasse 11
A-1140 Wien(AT)
Erfinder: Birnstiel, Max L., Prof. Dr.
Grundäckergasse 49
A-1100 Wien(AT)
Erfinder: Cotton, Matthew, Dr.
Maxingstrasse 22-24/3/8
A-1130 Wien(AT)
Erfinder: Wagner, Ernst, Dr.
Strobersdorferstrasse 18
A-2103 Langenzersdorf(AT)

CUSTOMER COPY
Complies with Copyright Law
CAS Document Delivery Service
1-616-441 3670

54 **Neue Protein-Polykation-Konjugate.**

57 Die Erfindung betrifft ein System für den Transport von Nukleinsäuren in die Zelle, das über Rezeptor-vermittelte Endozytose abläuft. Mit Hilfe eines Transferrin-Polykation-Konjugats kann mit der polyanionischen Nukleinsäure ein Komplex gebildet werden. Dieser wird an den Transferrinrezeptor, der in wachsenden Zellen hochreguliert ist, gebunden und in die Zelle aufgenommen. Als Nukleinsäuren kommen solche in Betracht, die spezifische Gene oder die RNA-Funktion inhibieren, wie Antisense-Oligonukleotide oder Ribozyme bzw. die dafür kodierenden Gene. Gegenstand der Erfindung sind weiters ein Verfahren zum Einführen von Nukleinsäuren in die Zelle, Transferrin-Polykation/Nukleinsäure-Komplexe sowie diese enthaltende pharmazeutische Zubereitungen.

EP 0 388 758 A1

Neue Protein-Polykation-Konjugate

Die Erfindung bezieht sich auf den Transport von zu Polykationen affinen Substanzen, insbesondere Nukleinsäuren, in die Zelle, wobei der Transport über Rezeptor-vermittelte Endozytose abläuft.

Antisense RNAs und DNAs haben sich in zellfreien Systemen sowie innerhalb der lebenden Zelle als wirksame Mittel für die selektive Inhibierung bestimmter Gensequenzen erwiesen. Die Wirkungsweise beruht in der spezifischen Erkennung eines komplementären Nukleinsäurestranges und Anlagerung daran, wodurch Transkription, Translation und Spaltprozesse beeinträchtigt werden. Dieser Wirkmechanismus ermöglicht grundsätzlich die Anwendung von Antisense-Oligonukleotiden als Therapeutika, die die Expression bestimmter Gene (wie deregulierte Onkogene oder virale Gene) in vivo blockieren. Es wurde bereits gezeigt, daß kurze Antisense-Oligonukleotide in Zellen importiert werden und dort ihre inhibierende Wirkung ausüben können (Zamecnik et al., 1986), wenigstens ihre intrazelluläre Konzentration, u.a. wegen ihrer beschränkten Aufnahme durch die Zellmembran auf Grund der starken negativen Ladung der Nukleinsäuren, gering ist.

Ein weiterer Ansatz zur selektiven Inhibierung von Genen besteht in der Anwendung von Ribozymen, das sind RNA-Moleküle, die bestimmte RNA-Sequenzen erkennen, daran binden und spalten können. Auch hier besteht das Bedürfnis, eine möglichst hohe Konzentration von aktiven Ribozymen in der Zelle zu gewährleisten, wofür der Transport in die Zelle einer der limitierenden Faktoren ist.

Um diesem limitierenden Faktor zu begegnen, wurden bereits mehrere Lösungen vorgeschlagen.

Eine dieser Lösungswege besteht in direkten Modifikationen der Nukleinsäuren, z.B. durch Substitution der geladenen Phosphodiestergruppen durch ungeladene Methylphosphonate (Smith et al., 1986), Carbamate (Stirchak et al., 1987) oder Silylverbindungen (Cormier et al., 1988) oder durch Phosphorothioate (Stern et al., 1988). Eine weitere Möglichkeit der direkten Modifikation besteht in der Verwendung von Nukleosidanalogon (Morvan et al., 1988, Prasouth et al., 1988).

Wenn auch einige dieser Vorschläge einen grundsätzlich vielversprechenden Ansatz der Lösung des Problems darstellen, weisen sie doch verschiedene Nachteile auf, z.B. eine geringere Bindung an das Zielmolekül sowie einen geringeren Grad der eigentlichen Hemmwirkung. Ein prinzipieller Nachteil bei der in vivo Anwendung von modifizierten Oligonukleotiden besteht weiters in der möglichen Toxizität dieser Verbindungen.

Ein alternativer Ansatz zur direkten Modifikation der Oligonukleotide besteht darin, das Oligonukleotid als solches unverändert zu belassen und mit einer Gruppe zu versehen, die ihm die angestrebten Eigenschaften verleiht, z.B. mit Molekülen, die den Transport in die Zelle erleichtern. Einer der Lösungsvorschläge im Rahmen dieses Prinzips besteht darin, das Oligonukleotid mit polykationischen Verbindungen zu konjugieren (Lemaître et al., 1987).

Für die Gentransformation von Säugetierzellen in vitro sind verschiedene Techniken bekannt, deren Anwendbarkeit in vivo jedoch beschränkt ist (dazu zählen das Einbringen von DNA mittels Viren, Liposomen, Elektroporation, Mikroinjektion, Zellfusion, DEAE-Dextran oder die Calciumphosphat-Präzipitationsmethode).

Es wurde daher bereits versucht, ein in vivo anwendbares lösliches System zu entwickeln, das DNA zielgerichtet über Rezeptor-vermittelte Endozytose in die Zellen befördert (G.Y. Wu, C.H. Wu, 1987). Dieses System wurde für Hepatozyten entwickelt und beruht im wesentlichen auf den beiden folgenden Gegebenheiten:

1. An der Hepatozytenoberfläche existieren Rezeptoren, die bestimmte Glykoproteine binden und in die Zelle befördern.

2. DNA kann durch starke elektrostatische Wechselwirkung unter Ausbildung von löslichen Komplexen an polykationische Verbindungen, z.B. Polylysin, gebunden werden.

Das System beruht auf dem Prinzip, Polylysin an ein solches Glykoprotein, auf das der Rezeptor anspricht, zu koppeln und daraufhin durch Zugabe von DNA einen löslichen Glykoprotein/Polylysin/DNA-Komplex zu bilden, der zu den den Glykoprotein-Rezeptor aufweisenden Zellen transportiert wird und nach Aufnahme des Komplexes in die Zelle die Expression der DNA-Sequenz ermöglicht.

Aufgabe der vorliegenden Erfindung war es, ein gegenüber diesem bekannten System, das auf Grund des spezifischen Vorkommens des Rezeptors auf einem einzigen Zelltyp nur für diesen Anwendung finden kann, breiter anwendbares, hochaktives Transportsystem zur Verfügung zu stellen.

Die Lösung dieser Aufgabe besteht erfindungsgemäß darin, daß das Polykation an Transferrin gebunden ist.

Transferrine sind eine Klasse verwandter metallbindender Transportglykoproteine mit in vivo Spezifität für Eisen. Es wurden verschiedene Säugetiertransferrine identifiziert, wobei das Plasma-Transferrin die

meisten Körpergewebe mit Eisen versorgt. Hauptproduzent für Transferrin ist die Leber.

Transferrin weist ein Molekulargewicht von ca. 80000 auf, wovon 6% auf die Zuckerreste entfallen. Ein Transferrinmolekül kann zwei Moleküle Eisen binden, wobei die Bindung die Anwesenheit von Karbonat- oder Bikarbonationen erfordert.

Der Transferrin-Rezeptor, von dem es möglicherweise auf den verschiedenen Zellen geringfügig - etwa in der Kohlenhydratgruppe - voneinander abweichende Formen gibt, ist ein Transmembranglykoprotein mit einem Molekulargewicht von ca. 180000, wobei ein Rezeptormolekül ein oder möglicherweise zwei Moleküle Transferrin binden kann.

Der Transferrin-Rezeptor hat beim physiologischen pH-Wert von 7,4 eine sehr hohe Affinität für das Fe₂-Transferrin, geringere Affinität für das Fe-Transferrin und praktisch keine Affinität für das Apotransferrin, wenngleich dieses bei pH ≈ 5 mit dem Rezeptor einen sehr stabilen Komplex bildet.

Transferrin-Rezeptoren wurden besonders zahlreich in Vorläufern von Erythrozyten, Plazenta und Leber, in meßbarer Anzahl auch in vielen anderen Körpergeweben nachgewiesen. Von besonderem Interesse ist die Beobachtung, daß der Rezeptor in wachsenden Zellen hochreguliert ist. Es wurde auch beobachtet, daß die Rezeptorzahl in neoplastischem Gewebe in vivo gegenüber benignen Läsionen wesentlich erhöht ist, was auf einen erhöhten Eisenbedarf hinweist. Der Aufnahmemechanismus des Transferrin-Eisen-Komplexes durch Rezeptoren und sein intrazellulärer Zyklus sind gut untersucht.

Über den exakten Ablauf der Abgabe der Eisenmoleküle durch Transferrin besteht noch keine vollständige Klarheit, wenngleich die Ansicht überwiegt, daß die Abgabe vorwiegend intrazellulär erfolgt. In einem energie- und temperaturabhängigen Vorgang werden Fe-Transferrin bzw. Fe₂-Transferrin an der Zellmembran an den Rezeptor gebunden. Daraufhin wird der Komplex in ein Vesikel, genannt Endosom oder Receptosom, aufgenommen. Dieses wird mit einem weiteren Vesikel, das einen pH-Wert von < 5,5 aufweist, vereinigt; die resultierende Ansäuerung bewirkt die Freigabe des Eisens vom Transferrin. Der Apotransferrin-Rezeptor-Komplex wird daraufhin an die Zellmembran zurücktransportiert, wo der neutrale pH-Wert die Lösung des Apotransferrins vom Rezeptor ins umgebende Medium bewirkt. Es gibt Hinweise dafür, daß das Recycling, dessen Funktionieren auf der bei saurem und neutralen pH-Wert unterschiedlichen Affinität des Rezeptors für Apo- bzw. Eisentransferrin beruht, über Vesikel des Golgi-Apparates erfolgt.

Auf molekularer Ebene ist die Auslösung des Transferrin-Zyklus noch nicht geklärt; lediglich hinsichtlich einiger Aspekte gibt es Hinweise, z.B. zur möglichen Rolle der Phosphorylierung (Huebers et al., 1987).

Mit Hilfe der vorliegenden Erfindung ist es erstmals gelungen, dieses aktive Transportsystem zu benutzen, um Nukleinsäuren, deren Aufnahme in die Zelle auf Schwierigkeiten stößt, in die Zelle zu befördern.

Gegenstand der Erfindung sind somit neue Protein-Polykation-Konjugate, die befähigt sind, mit zu Polykationen affinen Substanzen, insbesondere Nukleinsäuren oder Nukleinsäureanalogen, Komplexe zu bilden, die über Rezeptor-vermittelte Endozytose in die Zelle aufgenommen werden, wobei der Proteinanteil des Konjugats Transferrin ist.

Es wurde überraschend festgestellt, daß mit Hilfe der erfindungsgemäßen Konjugate Nukleinsäuren unter Beibehaltung ihrer inhibierenden Aktivität effizient in die Zelle transportiert werden können.

Unter "Transferrin" sind im Rahmen der vorliegenden Erfindung sowohl die natürlichen Transferrine zu verstehen als auch Transferrin-Modifikationen, die vom Rezeptor gebunden und in die Zelle transportiert werden (solche Modifikationen können beispielsweise in einer Änderung von Aminosäuren oder in einer Verkürzung des Moleküls auf den für die Rezeptorbindung maßgeblichen Anteil bestehen).

Das molare Verhältnis Transferrin:Polykation beträgt bevorzugt 10:1 bis 1:4, wobei zu berücksichtigen ist, daß es zur Ausbildung von Aggregaten kommen kann. Dieses Verhältnis kann jedoch bei Bedarf innerhalb weiterer Grenzen liegen, solange die Bedingung erfüllt ist, daß Komplexbildung der Nukleinsäure(n) stattfindet und gewährleistet ist, daß der gebildete Komplex durch den Transferrinrezeptor gebunden und in die Zelle befördert wird, was durch einfach durchzuführende Versuche von Fall zu Fall überprüft werden kann.

Das jeweils gewählte Verhältnis richtet sich vor allem nach der Größe des Polykationmoleküls sowie nach der Anzahl und Verteilung der positiv geladenen Gruppierungen, Kriterien, die auf Größe, Struktur sowie allenfalls vorhandene Modifikationen der zu transportierenden Nukleinsäure(n) abgestimmt werden. Die Polykationen können gleich oder verschieden sein.

Als Polykationen können folgende Verbindungen verwendet werden:

a) Protamine: Dabei handelt es sich um kleine (MG bis ca. 8000), stark basische Proteine, deren positiv geladene Aminosäurereste (vor allem Arginine) für gewöhnlich in Gruppen angeordnet sind und die auf Grund ihres polykationischen Charakters die negativen Ladungen von Nukleinsäuren neutralisieren (Warrant et al., 1976). Die im Rahmen der vorliegenden Erfindung verwendbaren Protamine können natürlichen Ursprungs oder auf rekombinantem Weg hergestellt sein, wobei Mehrfachkopien hergestellt

bzw. Modifikationen hinsichtlich Molekülgröße und Aminosäuresequenz vorgenommen werden können. Entsprechende Verbindungen können auch chemisch synthetisiert werden. Bei der Synthese eines künstlichen Protamins kann z.B. so vorgegangen werden, daß Aminosäurereste, die beim natürlichen Protamin Funktionen haben, die für die Transportfunktion unerwünscht sind (z.B. Kondensation von DNA) durch geeignete andere Aminosäuren ersetzt werden und/oder an einem Ende eine Aminosäure (z.B. Cystein) vorgesehen wird, die die gezielte Konjugation mit Transferrin ermöglicht.

b) Histone: Dies sind im Chromatin vorhanden kleine DNA-bindende Proteine mit einem hohen Anteil an positiv geladenen Aminosäuren (Lysin und Arginin), die sie befähigt, unabhängig von der Nukleotidsequenz an DNA zu binden und sie in Nukleosomen zu falten, wozu besonders die argininreichen Histone H3 und H4 geeignet sind (Felsenfeld, 1978). Bezüglich der Herstellung und der Modifikationen gilt grundsätzlich das für Protamine Gesagte.

c) Synthetische Polypeptide, wie homologe Polypeptide (Polylysin, Polyarginin) oder heterologe Polypeptide (bestehend aus zwei oder mehr Vertretern positiv geladener Aminosäuren).

d) Nichtpeptische Kationen wie Polyethylenimine. Die Größe der Polykationen wird bevorzugt so gewählt, daß die Summe der positiven Ladungen etwa 20 bis 500 beträgt, sie wird auf die zu transportierende Nukleinsäure abgestimmt.

Die erfindungsgemäßen Transferrin-Polykation-Konjugate können auf chemischem oder, falls das Polykation ein Polypeptid ist, auf rekombinantem Weg hergestellt werden. Die Kopplung auf chemischem Weg kann in für die Kopplung von Peptiden an sich bekannter Weise erfolgen, wobei, falls erforderlich, die Einzelkomponenten vor der Kopplungsreaktion mit Linkersubstanzen versehen werden (diese Maßnahme ist dann erforderlich, wenn von vornherein keine für die Kopplung geeignete funktionelle Gruppe, z.B. eine Mercapto- oder Alkoholgruppe, verfügbar ist. Bei den Linkersubstanzen handelt es sich um bifunktionelle Verbindungen, die zunächst mit funktionellen Gruppen der Einzelkomponenten zur Reaktion gebracht werden, worauf die Kopplung der modifizierten Einzelkomponenten durchgeführt wird.

Je nach gewünschten Eigenschaften der Konjugate, insbesondere im Hinblick auf deren Stabilität, kann die Kopplung erfolgen über

a) Disulfidbrücken, die unter reduzierenden Bedingungen wieder gespalten werden können (z.B. bei Verwendung von Succinimidylpyridyldithiopropionat (Jung et al., 1981)).

b) Unter biologischen Bedingungen weitgehend stabile Verbindungen (z.B. Thioether durch Reaktion von Maleimido-Linkern mit Sulfhydrylgruppen des an die zweite Komponente gebundenen Linkers).

c) Unter biologischen Bedingungen labile Brücken, z.B. Esterbindungen, oder unter schwach sauren Bedingungen instabile Acetal- oder Ketalbindungen.

Die Herstellung der erfindungsgemäßen Konjugate auf rekombinantem Weg bietet den Vorteil, genau definierte, einheitliche Verbindungen erhalten zu können, während bei der chemischen Kopplung Konjugat-Gemische entstehen, die aufgetrennt werden müssen.

Die rekombinante Herstellung der erfindungsgemäßen Konjugate ist nach für die Herstellung von chimären Polypeptiden bekannten Methoden durchführbar. Dabei können die polykationischen Peptide hinsichtlich ihrer Größe und Aminosäuresequenz variiert werden. Die gentechnologische Herstellung bietet auch den Vorteil, den Transferrin-Anteil des Konjugats modifizieren zu können, indem z.B. durch geeignete Mutationen die Bindungsfähigkeit an den Rezeptor gesteigert werden kann oder indem der Transferrinanteil auf den für die Bindung an den Rezeptor maßgeblichen Teil des Moleküls verkürzt wird. Besonders zweckmäßig für die rekombinante Herstellung der erfindungsgemäßen Konjugate ist die Verwendung eines Vektors, der die für den Transferrinanteil kodierende Sequenz sowie einen Polylinker enthält, in den die jeweils benötigte für das polykationische Peptid kodierende Sequenz eingesetzt wird. Auf diese Weise kann ein Satz von Expressionsplasmiden erhalten werden, von dem bei Bedarf das die gewünschte Sequenz enthaltende zur Expression des erfindungsgemäßen Konjugats herangezogen wird.

Bei den in die Zelle zu transportierenden Nukleinsäuren kann es sich um DNAs oder RNAs handeln, wobei hinsichtlich der Nukleotidsequenz keine Beschränkungen bestehen. Die Nukleinsäuren können modifiziert sein, sofern die Modifikation den polyanionischen Charakter der Nukleinsäuren nicht beeinträchtigt; zu diesen Modifikationen zählen z.B. die Substitution der Phosphodiestergruppe durch Phosphorothioate oder in der Verwendung von Nukleosidanalogen.

Als Nukleinsäuren kommen im Rahmen der vorliegenden Erfindung vor allem diejenigen in Betracht, die zum Zweck der Inhibierung spezifischer Gensequenzen in die Zelle transportiert werden sollen. Dazu zählen Antisense-Oligonukleotide und Ribozyme, gegebenenfalls zusammen mit einer Carrier-Nukleinsäure.

Bezüglich der Größe der Nukleinsäuren ermöglicht die Erfindung ebenfalls Anwendungen in einem weiten Bereich. Hinsichtlich der unteren Grenze besteht keine durch das erfindungsgemäße Transportsystem bedingte Limitierung; eine etwaige Begrenzung nach unten ergibt sich aus anwendungsspezifischen Gründen, weil z.B. Antisense-Oligonukleotide unter etwa 10 Nukleotiden auf Grund zu geringer Spezifität

- kaum für die Anwendung in Frage kommen. Mit Hilfe der erfindungsgemäßen Konjugate können auch Plasmide in die Zelle befördert werden, wobei vor allem kleinere Plasmide, die in ihrer Funktion als Carrier-Nukleinsäure (etwa retrovirale Vektoren mit bis zu 5000 bp) zur Anwendung kommen, von praktischer Bedeutung sind.
- 5 Es ist auch möglich, gleichzeitig verschiedene Nukleinsäuren mit Hilfe der erfindungsgemäßen Konjugate in die Zelle zu befördern.
- Ein weiterer Vorteil der vorliegenden Erfindung liegt in dem Umstand, daß für Transferrin und den Rezeptor Polymorphismen bestehen, die für den zielgerichteten Transport inhibierender Nukleinsäuren zu bestimmten Zellen ausgenutzt werden können.
- 10 Im Rahmen der vorliegenden Erfindung konnte gezeigt werden, daß Transferrin-Polykation-Konjugate effizient in lebende Zellen aufgenommen und internalisiert werden. Die erfindungsgemäßen Konjugate bzw. Komplexe sind für das Zellwachstum nicht schädlich. Dies ermöglicht eine wiederholte Verabreichung und damit einen konstant hohen Expression in die Zelle eingeführter Gene.
- Weiters konnte nachgewiesen werden, daß die Polykation-Transferrin-Konjugate den nativen Transferrin-Eisenkomplex funktionell ersetzen können.
- 15 Daß die Transferrin-Polykation/DNA-Komplexe durch die Zelle über den Transferrin-Rezeptor aufgenommen werden, wurde mit Hilfe des Luciferase-Gens als DNA-Komponente bestätigt. Es wurde gezeigt, daß natives Transferrin effizient den Transferrin-Polykation/DNA-Komplex verdrängt, was anhand der Verringerung der Luciferaseaktivität in der Zelle gemessen wurde.
- 20 Durch die im Rahmen der vorliegenden Erfindung durchgeführten Versuche konnte auch gezeigt werden, daß ein tRNA-Ribozymgen (das Ribozym war gegen eine V-erbB Sequenz gerichtet) mit Hilfe eines erfindungsgemäßen Konjugats (Polylysin-Transferrin) in erbB-transformierte Hühnerzellen eingebracht und die transformierende Wirkung des Onkogens schwächen kann. Dieses Ergebnis ist umso bedeutsamer, als in diesen Versuchen nur eine geringe Menge an Ribozymgen verwendet wurde.
- 25 Das Verhältnis Nukleinsäure: Konjugat kann innerhalb eines weiten Bereichs schwanken, wobei es nicht unbedingt erforderlich sein muß, sämtliche Ladungen der Nukleinsäure zu neutralisieren. Dieses Verhältnis wird von Fall zu Fall nach Kriterien wie Größe und Struktur der zu transportierenden Nukleinsäure, Größe des Polykations, Anzahl und Verteilung seiner Ladungen, derart einzustellen sein, daß ein für die jeweilige Anwendung günstiges Verhältnis zwischen Transportfähigkeit und biologischer Aktivität der Nukleinsäure besteht. Dieses Verhältnis kann zunächst grob eingestellt werden, etwa an Hand der Verzögerung der
- 30 Wanderungsgeschwindigkeit der DNA in einem Gel (z.B. mittels "Mobility Shift" auf einem Agarosegel) oder durch Dichtegradientenzentrifugation. Nach Erhalt dieses vorläufigen Verhältnisses kann es zweckmäßig sein, im Hinblick auf die in der Zelle maximal verfügbare Aktivität der Nukleinsäure Transportversuche mit dem radioaktiv markierten Komplex durchzuführen und den Konjugat-Anteil gegebenenfalls derart zu reduzieren, daß die verbleibenden negativen Ladungen der Nukleinsäure dem Transport in die Zelle nicht
- 35 hinderlich sind.
- Die Herstellung der Transferrin-Polykation/Nukleinsäure-Komplexe, die ebenfalls Gegenstand der Erfindung sind, kann nach in an sich für die Komplexbildung polyionischer Verbindungen bekannten Methoden vorgenommen werden. Eine Möglichkeit, unkontrollierte Aggregation bzw. Ausfällung zu vermeiden, besteht
- 40 darin, die beiden Komponenten zunächst bei hoher (etwa 1 molarer) Kochsalzkonzentration zu mischen, und anschließend durch Dialyse oder Verdünnung auf physiologische Kochsalzkonzentration einzustellen. Bei der Komplexbildungsreaktion werden bevorzugt keine zu hohen DNA- und Konjugatkonzentrationen (mehr als 100 µg/ml) verwendet, um eine Ausfällung der Komplexe zu vermeiden.
- Bevorzugt als Nukleinsäureanteil der erfindungsgemäßen Transferrin-Polykation-Nukleinsäurekomplexes
- 45 ist Antisense-DNA, Antisense-RNA oder ein Ribozym bzw. das dafür kodierende Gen. Bei der Anwendung von Ribozymen und Antisense-RNAs ist es besonders vorteilhaft, die für diese die Funktion von RNA inhibierenden RNAs kodierenden Gene, bevorzugt zusammen mit einem Carriergen, einzusetzen. Durch die Einführung des Gens in die Zelle wird gegenüber dem Import der RNA als solcher eine beträchtliche Amplifikation der RNA und damit ein für die angestrebte Hemmung der biologischen Reaktion ausreichender Vorrat gewährleistet. Besonders geeignete Carriergene sind die für die Transkription durch Polymerase
- 50 III erforderlichen Transkriptionseinheiten, z.B. tRNA-Gene. In diese können z.B. Ribozymgene, derart eingefügt werden, daß bei Transkription das Ribozym Teil eines kompakten Polymerase III-Transkripts ist. Mit Hilfe des Transportsystems gemäß der vorliegenden Erfindung kann die Wirkung dieser genetischen Einheiten verstärkt werden, indem eine erhöhte Ausgangskonzentration des Gens in der Zelle gewährleistet
- 55 wird.
- Gegenstand der Erfindung ist weiters ein Verfahren zum Einführen von Nukleinsäure(n) in menschliche oder tierische Zellen, wobei bevorzugt ein unter physiologischen Bedingungen löslicher Komplex gebildet wird.

Gegenstand der Erfindung sind weiters pharmazeutische Zubereitungen, enthaltend als wirksame Komponente eine ein Gen spezifisch inhibierende Nukleinsäure, komplexiert mit einem Transferrin-Polykation-Konjugat, z.B. in Form eines Lyophilisats. Solche pharmazeutischen Zubereitungen können verwendet werden, um mit Antisense-Oligonukleotiden, Antisense-Oligonukleotidanaloga oder Ribozymen bzw. den dafür kodierenden DNAs, gegebenenfalls zusammen mit einer Carriernukleinsäure, im menschlichen oder tierischen Organismus pathogene Viren, wie HIV oder verwandte Retroviren, Oncogene oder andere Schlüsselgene, die das Wachstum und/oder die Differenzierung von Zellen kontrollieren, z.B. das c-fos Gen oder das c-myc Gen, zu inhibieren.

- Ein weiteres Anwendungsgebiet liegt in der Bekämpfung von Krankheiten durch Hemmung der Produktion von unerwünschten Genprodukten, z.B. des bei der Alzheimer-Krankheit auftretenden Haupt-Plaquesproteins ("major plaque protein") oder Autoimmunkrankungen verursachender Proteine.

Die Erfindung wird anhand der nachfolgenden Beispiele illustriert.

15 Beispiel 1

Herstellung von Transferrin - Polylysin 90 - Konjugaten

- Die Kopplung erfolgte analog literaturbekannter Methoden (Jung et al., (1981)) durch Einführung von Disulfidbrücken nach Modifizierung mit Succinimidylpyridyldithiopropionat.

a) 3-(2-Pyridyldithio)propionat - modifiziertes Transferrin:

- 6 ml einer über Sephadex G-25 gefiltrierten Lösung von 120 mg (1.5 μ Mol) Transferrin (aus Hühnereiweiß, Sigma, Conalbumin Type I, eisenfrei) in 3 ml 0.1 M Natriumphosphat-Puffer (pH 7.8) wurden unter starkem Schütteln mit 200 μ l einer 15 mM ethanolischen Lösung von Succinimidyl 3-(2-pyridyldithio)propionat (3 μ M, SPDP, Pharmacia) versetzt und 1 h bei Raumtemperatur und gelegentlichem Schütteln reagieren gelassen. Über eine Gelsäule (Sephadex G-25, 14 x 180 mm, 0.1 M Natriumphosphat-Puffer pH 7.8) wurden niedermolekulare Reaktionsprodukte und Reagensreste abgetrennt und dabei 7 ml der Produktfraktion erhalten; der Gehalt von an Transferrin gebundenem Pyridyldithiopropionatresten wurde anhand eines Aliquots nach Reduktion mit Dithiothreitol durch photometrische Bestimmung der Menge an freigesetztem Pyridin-2-thion ermittelt und betrug ca. 2.6 μ Mol.
- In identischer Weise wurde humanes Transferrin (Sigma, eisenfrei) modifiziert.

b) Mercaptopropionat - modifiziertes Polylysin 90 (pL 90):

- Eine Lösung von 18 mg (ca. 1.0 μ Mol) Poly(L)Lysin -Hydrobromid (Sigma, Fluoresceinisothiocyanat (= FITC) - markiert, Molekulargewicht ca. 18000 / entspricht einem durchschnittlichem Polymerisationsgrad ca. 90) in 3 ml 0.1 M Natriumphosphat (pH 7.8) wurde über Sephadex G-25 filtriert (die Fluoreszenzmarkierung wurde in Natriumbicarbonatpuffer pH 9 während 3h durchgeführt). Die Polylysin-Lösung wurde mit Wasser auf 7 ml verdünnt, unter gutem Schütteln mit 270 μ l einer 15 mM ethanolischen Lösung von SPDP versetzt, und 1 h in der Dunkelheit bei Raumtemperatur und unter gelegentlichem Schütteln reagieren gelassen. Nach Zugabe von 0.5 ml 1 M Natriumacetat-Puffer (pH 5.0) wurde zur Abtrennung von niedermolekularen Substanzen über Sephadex G-25 filtriert (Eluens: 20 mM Natriumacetat-Puffer pH 5.0). Die Produktfraktion (Ninhydrinfärbung, Fluoreszenz) wurde im Vakuum eingedunstet, mit Puffer auf pH ca. 7 gebracht, eine Lösung von 23 mg (150 μ Mol) Dithiothreitol in 200 μ l Wasser zugegeben und 1 h bei Raumtemperatur unter Argon in der Dunkelheit stehen gelassen. Durch weitere Gelfiltration (Sephadex G-25, 14 x 130 mm Säule, 10 mM Natriumacetat-Puffer pH 5.0) wurde von überschüssigem Reduktionsmittel abgetrennt und man erhielt 3.5 ml Produktlösung an Fluoreszenzmarkiertem Polylysin mit einem Gehalt von 3.8 μ Mol Mercaptogruppen (photometrische Bestimmung mittels Ellman's Reagents, 5,5-Dithiobis(2-nitrobenzoesäure)).

c) Transferrin - Polylysin - Konjugate:

Die unter a) erhaltene Lösung von modifiziertem Transferrin (7 ml in 0,1 M Natriumphosphat-Puffer pH 7,8, ca. 1,5 μ Mol Transferrin mit ca. 2,6 μ Mol Pyridyldithiopropionat-Resten) wurde mit Argon gespült; es wurden 2,0 ml der nach b) erhaltenen Lösung von Mercapto-modifiziertem Polylysin (in 10 mM Natriumacetat-Puffer pH 5,0, das entspricht ca. 0,6 μ Mol Polylysin mit ca. 2,2 μ Mol Mercaptogruppen) zugegeben, mit Argon gespült, geschüttelt und 18 h bei Raumtemperatur in der Dunkelheit und unter Argon reagieren gelassen. Das Reaktionsgemisch wurde mit Wasser auf 14 ml verdünnt und durch Ionenaustauschchromatographie aufgetrennt (Pharmacia Mono S Säule HR 10/10, Gradientenelution, Puffer A : 50 mM HEPES pH 7,9, Puffer B : A + 3 M Natriumchlorid, 0,5 ml/min, Fig. 1). Nicht konjugiertes Transferrin wurde am Anfang eluiert, Produktfraktionen bei ca. 0,68 - 1,5 M Natriumchlorid.

Es wurden, über sämtliche Fraktionen gemittelt, Konjugate erhalten, die ein Verhältnis Transferrin-Polylysin von 1,3:1 aufwiesen.

Die konjugierten Produkte (Ninhydrinfärbung, in UV bei 280 nm Proteinabsorption, und Fluoreszenzmessung FITC-markierten Polylysins bei 495 nm) wurden in 6 Fraktionen mit einem Gehalt von je ca. 10 mg Transferrin gesammelt. Die Fraktionen wurden zunächst gegen eine 100 mM Eisen(III)citrat-Lösung (mit Natriumhydrogencarbonat auf pH 7,8 gebracht) dialysiert und danach noch zweimal gegen 1 mM HEPES-Puffer (pH 7,5).

Natriumdodecylsulfat-Gelelektrophorese (10% SDS, 8% Polyacrylamid), s. Fig. 2, zeigte bei Vorbehandlung mit 2-Mercaptoethanol in allen 6 Fraktionen einen ungefähr gleichen Gehalt an Transferrin (Fig. 2A), während in nicht reduzierten Proben keine Banden für freies Transferrin, sondern nur weniger weit wandernde Konjugate sichtbar waren (Fig. 2B, T = unbehandeltes Transferrin; 1-6 = Konjugate Fraktionen 1-6).

Beispiel 2

Herstellung von Transferrin-Polylysin 270- und Transferrin-Polylysin 450-Konjugaten (pL270 und pL450)

a) Die Herstellung von modifiziertem Transferrin erfolgte analog Beispiel 1 a)

b) Herstellung von modifiziertem Polylysin 270 und Polylysin 450

Eine gefilterte Lösung von 0,33 μ Mol Polylysin 270 (mit einem durchschnittlichen Polymerisationsgrad von 270 Lysinresten, mit oder ohne Fluoreszenzmarkierung; entsprechend 19 mg Hydrobromid-Salz) in 1,2 ml 75 mM Natriumacetatpuffer wurde durch Zusatz von Natriumcarbonatpuffer auf pH 8,5 eingestellt. 182 μ l einer 15 mM ethanolischen Lösung von SPDP (1,9 μ Mol wurden unter starkem Rühren hinzugefügt. Eine Stunde später wurden 200 μ l 1 M Natriumacetat pH 5 zugefügt; nach Gelfiltration mit 20 mM Natriumacetat wurde eine Lösung erhalten, die 0,27 μ Mol Polylysin 270 mit 1,3 μ Mol Mercaptogruppen (4,8 Linker pro Polylysinkette) enthielt.

In analoger Weise wurden 0,20 μ Mol Polylysin 450 (mit einem durchschnittlichen Polymerisationsgrad von 450 Lysinresten) mit 2,25 μ Mol SPDP modifiziert, wobei ein Produkt von 0,19 μ Mol Polylysin 450 mit 2,1 μ Mol Mercaptogruppen (11 Linker pro Polylysinkette) erhalten wurde. Analog Beispiel 1 b) wurden die Dithiopyridingruppen mit Dithiothreitol reduziert, um die freien Sulfhydrylkomponenten zu erhalten.

c) Herstellung von Transferrin-Polylysin-Konjugaten

Transferrin-Polylysin 270-Konjugate wurden hergestellt, indem 1,0 μ Mol modifiziertes Transferrin in 100 mM Phosphatpuffer pH 7,8 mit 0,14 μ Mol modifizierten Polylysins 270 (in 20 mM Natriumacetatpuffer) unter Sauerstoffausschluß in einer Argonatmosphäre gemischt wurden. Nach 18 h bei Raumtemperatur wurde die Reaktionsmischung mit Wasser auf ein Volumen von 10 ml verdünnt und durch Kationenaustausch-Chromatographie (Pharmacia Mono S Säule HR 10/10; Gradientenelution, Puffer A : 50 mM HEPES pH 7,9; Puffer B : A + 3 M Natriumchlorid; UV-Absorption bei 280 nm und Fluoreszenzmessung, Anregung 480 nm, Emission 530 nm). Dabei wurde der Überschuß von nicht gekoppeltem Transferrin zuerst eluiert; die Produktfraktionen wurden zwischen 30 % und 50 % Gradient B eluiert und in 3 Konjugatfraktionen gepoolt (molare Verhältnisse Transferrin zu Polylysin: Pool A: 5,5 zu 1; Pool B: 3,4 zu 1; Pool C: 1,8 zu 1). Die

Konjugate wurden in einer durchschnittlichen Ausbeute von 0,23 μ Mol Transferrin mit 0,075 μ Mol Polylysin 270 erhalten.

In ähnlicher Weise wurden Transferrin-Polylysin 450 Konjugate hergestellt, wobei von 1,2 μ Mol modifiziertem Transferrin gemäß Beispiel 1 a) (in 20 mM HEPES pH 7,9 enthaltend 80 mM Natriumchlorid) und 71 nMol Mercapto-modifiziertem Polylysin 450 gemäß Beispiel 2 b) in Acetatpuffer ausgegangen wurde.

Die Reinigung der Reaktionsmischung wurde über Gelpermeationschromatographie (Pharmacia Superose 12 Säule, 1 M Guanidinchlorid pH 7,3) durchgeführt und ergab nach Dialyse (20 mM HEPES pH 7,3, enthaltend 100 mM Natriumchlorid) Transferrin-Polylysin-Konjugate, enthaltend 0,40 μ Mol Transferrin mit 38 nMol Polylysin 450.

Der Einbau von Eisen wurde durchgeführt, indem den Proben 6 - 12 μ l 100 mM Eisencitratpuffer (enthaltend Natriumbicarbonat, eingestellt auf pH 7,8) pro mg Transferrinanteil zugefügt wurden.

15 Beispiel 3

a) Herstellung von Transferrin-Protamin-Konjugaten

20 Die Herstellung von modifiziertem Transferrin wurde analog Beispiel 1 a) durchgeführt.

b) Herstellung von 3-Mercaptopropionat-modifiziertem Protamin

25 Einer Lösung von 20 mg (3 μ Mol) Protamintrifluoracetat-Salz (hergestellt durch Ionenaustausch-Chromatographie aus Lachs-Protamin (= Salmin) -Sulfat, Sigma) in 2 ml DMSO und 0,4 ml Isopropanol, enthaltend 2,6 μ l (15 μ Mol) Ethyldiisopropylamin, wurde eine Lösung von 30 μ Mol SPDP in 250 μ l Isopropanol und 250 μ l DMSO in mehreren Portionen während einer Stunde zugefügt. Nach 3,5 h bei Raumtemperatur wurde die Lösung im Hochvakuum eingedampft und in 0,5 %iger Essigsäure mit einem Gehalt von 10 % Methanol aufgenommen. Gelfiltration (Sephadex G10; 0,5 %ige Essigsäure mit 10 % 30 Methanol) ergab nach der Lyophilisierung 16 mg (2,5 μ Mol) Protaminacetat-Salz, modifiziert mit 2,5 μ Mol Dithiopyridin-Linker. Reduktion von 1,75 μ Mol Protamin (enthaltend 1,75 μ Mol Linker) mit 16 mg Dithiothreitol in Natriumbicarbonatpuffer pH 7,5 während 1 h unter Argon, anschließende pH-Einstellung auf 5,2 und Gelfiltration über Sephadex G10 mit 20 mM Natriumacetatpuffer pH 5,2 ergaben eine Protaminlösung, 35 modifiziert mit 1,6 μ Mol Mercaptopropionat-Linker.

c) Herstellung von Transferrin-Protamin-Konjugaten

40 Die Reaktion der nach b) erhaltenen Protaminlösung (1,6 μ Mol Linker) mit 1,34 μ Mol Transferrin (modifiziert mit 3,1 μ Mol Dithiopyridin-Linker) und anschließende Reinigung durch Kationenaustausch-Chromatographie, wie für die Transferrin-Polylysin Konjugate beschrieben, ergaben vier aufeinanderfolgend eluierende Produktfraktionen A - D, enthaltend 90, 320, 240 bzw. 120 nMol modifiziertes Transferrin mit zunehmenden Mengen an Protamin (bestimmt mittels SDS-Gelelektrophorese; 10 % SDS, 8 % Polyacrylamid, Coomassieblau-Färbung. Fig. 3 zeigt das Ergebnis der SDS-Gelelektrophorese. Die Tfprot-Konjugatfraktionen A - D zeigten langsamer wandernde Banden (a), während in β -Mercaptoethanol-reduzierten Proben (b) nur die Transferrinbande sichtbar war. Dialyse und Eiseneinbau wurden, wie für die Transferrin-Polylysin-Konjugate TfPL270 und TfPL450 in Beispiel 2 beschrieben, durchgeführt.

50 Beispiel 4

Herstellung von Komplexen von Transferrin-Polykation-Konjugaten mit DNA

15 Die Komplexe wurden hergestellt, indem verdünnte Lösungen von DNA (30 μ g/ml oder weniger) mit den Transferrin-Polykation-Konjugaten vermischt wurden. Um ein Ausfällen der DNA-Komplexe zu verhindern, wurde phosphatfreier Puffer verwendet (Phosphate verringern die Löslichkeit der Konjugate). Die

Bindung der DNA an die Polykation-Konjugate bei physiologischen ionischen Bedingungen wurde durch einen Gel-Mobility-Shift-Assay unter Verwendung von am 3'-Ende ^{32}P -markierter Lambda DNA, geschnitten mit EcoR /Hind III, bestätigt (Fig. 4). Zu jeder Probe mit 1 μl (35 ng) DNA wurden 3 μl eines 100 mM HEPES Puffer pH 7,9, enthaltend 1 M Natriumchlorid, gefügt und die Proben mit steigenden Mengen (10 ng bis 1000 ng) von Transferrin-Konjugaten in 11 μl wässriger Lösung vermischt, was eine Endkonzentration an Natriumchlorid von 200 mM ergab. Elektrophorese auf einem 1 %igen Agarose-Gel mit 1 x TAE Laufpuffer wurde bei 50 Volt (45 mA) während 2,5 h durchgeführt; das Gel wurde getrocknet, gefolgt von Autoradiographie während 2 h bei -80°C unter Verwendung eines XAR Films (Kodak).

Beispiel 5

Transport von Transferrin-Polylysin-Konjugaten in lebende Zellen.

Um nachzuweisen, daß die im Beispiel 1 beschriebenen Transferrin-Polylysin-Konjugate effizient in lebende Erythroblasten aufgenommen werden, wurden FITC-markierte Konjugate verwendet. Es ist bekannt (Schmidt et al, 1986), daß FITC-markiertes Transferrin nach einigen Stunden Inkubation mit Erythroblasten, denen vorher Transferrin entzogen worden war, in Vesikeln innerhalb der Zelle nachweisbar war (Untersuchung im Fluoreszenzmikroskop).

Im vorliegenden Beispiel wurden Erythroblasten (durch ein EGF-Rezeptor-Retrovirus transformiert, Khazaie et al, 1988) 18 Stunden in transferrinfreiem Differenzierungsmedium (Zusammensetzung in Zenke et al, 1998) bei 37°C (Zellkonzentration $1,5 \times 10^6/\text{ml}$) inkubiert. Nach Zugabe der verschiedenen Transferrin-Polylysin-Konjugate (oder, als Kontrolle, der entsprechenden Menge sterilen aquibidest) wurden die Zellen bei 37°C in Gegenwart von 10 ng/ml EGF (um den transformierten Zustand aufrechterhalten) inkubiert. Nach 24 und 48 Stunden wurden ca. 5×10^5 Zellen entnommen, 1 mal in phosphatgepufferter physiologischer Kochsalzlösung (PBS; pH 7,2) gewaschen, mit dem 50fachen Volumen einer Mischung von 3,7 % Formaldehyd und 0,02% Glutaraldehyd in PBS fixiert (10 min, 40°C), 1 mal in PBS gewaschen, in Elvanol eingebettet und im Fluoreszenzmikroskop (Zeiss Axiophot, Schmalband-FITC und TRITC-Anregung) untersucht. Gleichzeitig wurde in anderen Aliquots der verschiedenen Ansätze die Wachstumsrate der Zellen bestimmt. Hierzu wurden 100 μl Zellsuspension entnommen und der Einbau von ^3H -Thymidin (8 $\mu\text{Ci}/\text{ml}$, 2 Stunden) bestimmt, wie in Leutz et al, 1984 beschrieben. Aus Fig. 5 geht hervor, daß die mit Transferrin-Polylysin inkubierten Erythroblasten nach 24 Stunden 2 bis 10 stark fluoreszierende Vesikel aufweisen, die in den Kontrollen nicht nachweisbar sind. Tabelle A zeigt, daß mit Ausnahme der Fraktion 6 alle Konjugate von praktisch allen Zellen aufgenommen worden sind.

Fig. 1 zeigt Fluoreszenzaufnahmen von Hühnererythroblasten, die 24 h ohne (A) oder mit FITC-markierten Transferrin-Polylysin-Konjugaten (B,C) inkubiert wurden. Bei Anregung mit blauem Licht (B, zum Nachweis von FITC) sind deutlich mehrere fluoreszierende Vesikel in jeder Zelle zu erkennen. Die Spezifität dieser Fluoreszenz wird dadurch gezeigt, daß die Vesikelfluoreszenz bei Anregung mit grünem Licht (C: bei welcher eine ähnliche unspezifische Fluoreszenz der Zellen wie in A zu sehen ist) nicht auftritt (C).

Die Tatsache, daß die Zellen in allen Proben gleich schnell wachsen (wie durch Einbau von tritiiertem Thymidin (^3H TdR) gemessen, Tabelle A) beweist, daß die Zellen durch die Polylysin-Konstrukte nicht geschädigt werden und somit eine unspezifische Aufnahme (z.B. über durchlässig gewordene Zellmembranen) auszuschließen ist.

Beispiel 6

Ziel der in diesem Beispiel durchgeführten Versuche war es zu zeigen, daß die hier verwendeten Transferrin-Polylysin-Konjugate von der Zelle wie natives Transferrin verwendet werden, d.h. den normalen Transferrinzyklus mit ähnlicher Effizienz durchlaufen. Als Testsystem hierfür sind Erythroblasten, die durch "Abschalten" des transformierenden Onkogens zur Ausreifung in normale Erythrozyten induziert werden können, besonders geeignet (Beury et al, 1992). Aus der Literatur geht hervor, daß solche Zellen zur normalen Reifung hohe Konzentrationen an Transferrin-Eisen Komplex benötigen (100-200 $\mu\text{g}/\text{ml}$, 3 fach geringere Konzentrationen verhindern das Ausreifen der Zellen und führen nach mehreren Tagen zum Tod der Zellen (Kowenz et al, 1986)). Auch konnte gezeigt werden (Schmidt et al, 1986), daß "recycling", also Wiederverwendung von Transferrinrezeptoren und damit ein mit optimaler Geschwindigkeit ablaufender Transferrinzyklus für eine normale in vitro Differenzierung unerlässlich ist.

Erythroblasten (durch das EGF-Rezeptor-Retrovirus transformiert) wurden durch Entzug von EGF und Zugabe einer optimalen Menge an partiell gereinigtem Hühner-Erythropoietin (Kowenz et al., 1986, frei von Transferrin) zur Differenzierung induziert. Die Inkubation erfolgte bei einer Zellkonzentration von 1×10^6 /ml in transferrinfreiem Differenzierungsmedium bei 42°C und 5% CO_2 . Bei Inkubationsbeginn wurde entweder
 5 nativer Transferrin-Eisen-Komplex (Sigma, 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$) oder die mit Eisen gesättigten Transferrin-Polylysin-Konjugate (Konzentration ebenfalls 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$) zugegeben. Wachstum und Reifungszustand der Zellen wurden auf folgende Art nach 24 und 48 h analysiert:

1. Bestimmung der Zellzahl (im Coulter Counter, Modell ZM, Beug et al., 1984)
2. Aufnahme von Zell-Größenverteilungen (im Coulter-Channelyzer Mod. 256) und
- 10 3. Photometrische Messung des Hämoglobingehalts der Zellen (Kowenz et al., 1986)

Außerdem wurden Aliquots der Ansätze nach 72 Stunden in einer Cytozentrifuge (Shandon) auf Objektträger zentrifugiert und einem histochemischen Nachweis für Hämoglobin unterzogen (Färbung mit neutralem Benzidin plus Diff-Quik Schnelfärbung für Blutzellen, Beug et al., 1982).

Die Ergebnisse in Tabelle B zeigen deutlich, daß Zellen, die in Gegenwart der Polylysin-Transferrin
 15 Konjugate Fraktion 1 bis 5 zur Differenzierung induziert wurden, genauso effizient und mit gleicher Geschwindigkeit ausreifen wie solche, die mit nativem Transferrin-Eisen inkubiert wurden. Die Zellen in den transferrinfreien Kontrollen dagegen zeigten ein stark verlangsamtes Zellwachstum und akkumulierten nur geringe Mengen an Hämoglobin. Die Untersuchung des Zellphänotyps an gefärbten Cytospin-Präparaten ergab, daß die mit Polylysin-Transferrin-Konjugaten inkubierten Zellen genauso zu späten Retikulozyten
 20 (late reticulocytes, Beug et al., 1982) herangereift waren wie die mit nativem Transferrin behandelten, während die ohne Transferrin inkubierten Zellen eine Mischung aus desintegrierten und unreifen, erythroblastenähnlichen Zellen darstellten (Schmidt et al., 1986). Nur die mit Transferrin-Polylysin-Fraktion 6 behandelten Zellen wiesen einen geringeren Hämoglobingehalt und einen größeren Prozentsatz an unreifen Zellen auf (Tabelle B). Dies zeigt, daß die mit besonders viel Polylysin konjugierte Fraktion 8 weniger gut
 25 im Transferrinzyklus funktioniert. Gleichzeitig weist dieses Ergebnis auf die Empfindlichkeit der Testmethode hin.

Beispiel 7

30 In ähnlicher Weise wie in Beispiel 6 wurden verschiedene Transferrin-Polylysin-Konjugate und Transferrin-Protamin-Konjugate auf ihre Fähigkeit untersucht, bei der Reifung von Hühnererythroblasten zu Erythrozyten den nativen Transferrin-Eisenkomplex funktionell zu ersetzen.
 Es wurde bereits gezeigt, daß terminal differenzierende Hühnererythroblasten einen optimal funktionierenden Transferrinzyklus verlangen; d.h. ohne Transferrin oder bei Hemmung des Transferrinrezeptor-Recycling sterben die Zellen ab (Kowenz et al., 1986; Schmidt et al., 1986). Da das normalerweise verwendete
 35 teilgereinigte Hühnererythropoietin noch Transferrin enthält, wurde EPO durch einen transferrinfreien, teilweise gereinigten erythroiden Wachstumsfaktor ersetzt, um die erythroide Differenzierung zu ermöglichen (REV-Faktor; Kowenz et al., 1986; Beug et al., 1982). Als Zielzellen wurden Erythroblasten, die mit
 40 einem den menschlichen epidermalen Wachstumsfaktor-Rezeptor (EGFR) zusammen mit einem temperatur-empfindlichen v-myb Oncogen enthaltenden Retrovirus transformiert waren in CFU-E Medium (Radke et al., 1982) in Anwesenheit von 20 ng/ml EGF vermehrt. Diese Zellen werden durch EGF zur abnormalen Vermehrung angeregt. Entzug des Wachstumsfaktors EGF bei gleichzeitiger Zugabe von REV-Faktor bewirkt, daß die Zellen in die normale Differenzierung eintreten. Nach zweimaligem Waschen in
 45 transferrinfreiem Medium wurden die Zellen in transferrinfreies Medium ausgesät und verschiedene Mengen von mit Eisen gesättigtem Transferrin oder Transferrin-Polykation-Konjugaten zugefügt (vor oder nach deren Komplexierung mit Plasmid DNA). Nach 1, 2 und 3 Tagen Inkubation bei 42°C wurde der Differenzierungszustand der Zellen durch Cytozentrifugation und histochemische Färbung oder durch quantitative Hämoglobinbestimmung festgestellt.

50 Das Ergebnis dieser Versuche ist in Fig. 6 bzw. Tab. C dargestellt.

Die Zellen (1×10^6 /ml) wurden in conalbuminfreiem Differenzierungsmedium, (Zenke et al., 1988), ergänzt durch 1 $\mu\text{g}/\text{ml}$ Insulin und REV-Faktor bei optimaler Konzentration (Kowenz et al., 1986; Verdünnung 1 : 5.000), einmal ohne Zusätze (Dreiecke), einmal mit eisengesättigtem Conalbumin (Kreise) und einmal mit eisengesättigtem TfpL 270-Konjugaten (je 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$); Vierecke in 14 mm Schalen eingebracht.
 55 Nach Inkubation während 24 und 48 Stunden wurde der Hämoglobingehalt in 100 μl Aliquots photometrisch gemessen. Der schraffierte Bereich gibt den Hämoglobingehalt in Abwesenheit von Transferrin gezüchteter Zellen an (Mittelwert aus 4 Bestimmungen; Fig. 6A).

Um die erythroide Differenzierung als Funktion der Transferrin- bzw. Transferrin-Polylysin-Konzentration

zu analysieren, wurden die Zellen, wie oben beschrieben, in Medium, enthaltend die angegebenen Mengen eisengesättigtes Conalbumin (offene Kreise), TfPL 90 (offene Vierecke) oder TfPL 270 (geschlossene Vierecke) eingebracht und nach 2 Tagen der Hämoglobingehalt photometrisch bestimmt (Fig. 6B).

6

Tabelle C:

Die erythroide Differenzierung wurde verfolgt durch photometrische Hämoglobinbestimmung (vgl. Fig. 6), durch Auszählen in einen Coulter-Zähler oder durch Cytozentrifugation und anschließende neutrale Benzidinfärbung (zur Hämoglobinbestimmung) plus histologische Farbstoffe (Diff Quik; Beug et al., 1982b). Die Endkonzentrationen von Transferrin und Transferrin-Konjugaten betrugen in Versuch 1 60 µg/ml; in den Versuchen 2 und 3 100 µg/ml. Die DNA-Konzentration in Versuch 2 betrug 10 µg/ml. Der Anteil an desintegrierten Zellen, reifen Zellen (LR: späte Reticulozyten; E: Erythrozyten) und unreifen Zellen (Eh) wurde nach den von Beug et al., 1982b und Schmidt et al., 1986 beschriebenen Methoden bestimmt. Die erhaltenen Resultate zeigen, daß zwei verschiedene Transferrin-Polylysin-Konjugate (TfPL₉₀ oder TfPL₂₇₀) ebenso wie das Transferrin-Protamin-Konjugat fähig sind, natives Transferrin funktionell zu ersetzen, indem sie einen raschen Transport von Eisen in differenzierende rote Zellen gewährleisten, wobei ihre spezifische Aktivität um das 1,5 bis 2 fache niedriger war (vgl. Fig. 6). Die Komplexierung von DNA mit Transferrin-Polylysin 270 und Transferrin-Protein veränderte die biologische Aktivität der Konjugate nicht wesentlich. In einem Kontrollexperiment wurde festgestellt, daß bei Zugabe von Polylysin oder Protamin, gemischt mit einer geeigneten Menge von Eisencitrat anstelle der Transferrin-Konjugate die Zellen nicht differenzieren konnten und abstarben, ähnlich wie bei Zellen in den Vergleichsproben, die ohne Transferrin inkubiert wurden.

Insgesamt haben die Versuche gemäß den Beispielen 6 und 7 gezeigt, daß beide Arten von Polykation-Transferrin-Konjugaten, Eisen nur geringfügig weniger effizient transportierten als natürliches Transferrin.

Beispiel 8

30

Polylysin-Transferrin-Konjugate ermöglichen die Aufnahme von DNA in Hühnererythroblasten.

In vorliegendem Beispiel sollte untersucht werden, ob DNA in einer Größe, die der von tDNA-Ribozymen (vgl. Fig. 7) entspricht, von Transferrin-Polylysin-Konjugaten effizient in das Zellinnere transportiert werden kann. Im vorliegenden Beispiel wurde tDNA mit einem Insert der Sequenz
CGTTAACAAGCTAACGTTGAGGGGCATGATATCGGGCCCCGGCAATTGTTTCGATTGCAACTCCCCGTAC-TATAGC
Molekulargewicht ca. 300.000, mit gamma 32P ATP endmarkiert (Maniatis), verwendet. Ungefähr 0,3 µg dieser DNA, gelöst in 20 µl TE Puffer, wurden entweder mit 10 µg nativem Transferrin, mit 10 µg Transferrin-Polylysin Konjugat Fraktion 3, jeweils gelöst in 50 µl aq bidest plus 400 µg/ml Rinderserumalbumin (Beug H., et al., 1982) oder mit 50 µl dieses Lösungsmittels ohne Transferrin vermischt. Die DNA-Proteinmischungen wurden zu je 2 ml transferrinfreiem Differenzierungsmedium zugegeben, 4x10⁶ Hühnererythroblasten, (die mit einem EGF-Rezeptor-Retrovirus transformiert waren und 18h in transferrinfreiem Medium in Gegenwart von EGF vorinkubiert wurden, (Khazaie K., et al., 1988) zugegeben und die Ansätze 8 Stunden bei 37 °C und 5 % CO₂ inkubiert. Danach wurden die Zellen abzentrifugiert, der Überstand abgenommen und die Zellen 3 mal in transferrinfreiem Medium gewaschen. Zellsediment und Kulturmedium wurden in 1% SDS, 1mg/ml Proteinase K, 300mM NaCl, 20mM Tris pH 8,0, 10mM EDTA (PK/SDS-Puffer) aufgenommen, 30 min bei 37 °C inkubiert, mit Phenol/Chloroform extrahiert, und die DNA durch Ethanol-fällung isoliert. Isolierte DNA mit einer Radioaktivität von insgesamt 2000 cpm wurde auf einem nicht-denaturierenden 3,5 % Acrylamidgel aufgetrennt (TBE, Maniatis) und die DNA durch Autoradiographie nachgewiesen. Es wurde gezeigt, daß in der mit Transferrin-Polylysin behandelten Zellprobe etwa 5-10 mal mehr DNA von den Zellen aufgenommen worden ist als in den Kontrollproben mit nativem Transferrin.

55 Beispiel 9

Polylysin-Transferrin-Konjugate ermöglichen die Aufnahme und Expression von Plasmid-DNA in Hühnerer-

ythroblasten.

In diesen Versuchen wurde Plasmid-DNA, enthaltend das *Phormio pyralis* - Luciferase-Gen als Reporter-Gen, verwendet, um Gentransfer und Expression zu untersuchen. Dazu wurde pRSVluc Plasmid-DNA (De Wet, J.R., et al., 1987) unter Verwendung der Triton-X Lyse Standard-Methode (Maniatis, hergestellt, gefolgt von CsCl/EtBr Gleichgewichtsdichtegradienten-Zentrifugation, Entfärbung mit Butanol-1 und Dialyse gegen 10 mM Tris/HCl pH 7,5, 1 mM EDTA. In einer typischen Komplexbildungsreaktion wurden 10 µg Transferrin-Polylysin- oder Transferrin-Protamin-Konjugate zu 3 µg pRSVluc Plasmid-DNA, enthalten in 250 µl 0,3 M NaCl, unter vorsichtigem Rühren langsam hinzugefügt (Es wurde festgestellt, daß bei Einhaltung dieser Bedingungen bis zu 100 µg Transferrin-Polykation-Konjugat und 30 µg Plasmid-DNA in einem Endvolumen von 500 µl verwendet werden können, ohne daß die Konjugat/DNA-Komplexe ausfallen). Nach 30 min bei Raumtemperatur wurden die Komplexe direkt zu 5 - 10 x 10⁶ HD3-Zellen (0,5 - 1 x 10⁶ Zellen pro ml, EBM-H-Medium (Beug et al., 1982a; 37 °C, 5 % CO₂) gefügt und 16 - 48 h lang inkubiert (als Zelllinie wurde die ts-v-erbB transformierte Hühnererythroblastenzelllinie HD3 verwendet). Die Zellen wurden geerntet (5 min bei 1500 x g, 4 °C, zweimal mit Phosphat-gepufferter Salzlösung (PBS) gewaschen und in 100 µl 0,25 M Tris/HCl pH 7,5 aufgenommen. Zellextrakte wurden durch drei Zyklen Gefrieren und Auftauen, gefolgt von Hochgeschwindigkeitszentrifugation (15 min, 18.500 x g, 4 °C) hergestellt. Aliquots solcher Zellextrakte wurden auf das Vorhandensein von Luciferaseenzymaktivität untersucht (De Wet, J.R., et al., 1987). Die Biolumineszenz wurde unter Verwendung des Clinilumats (Berthold, Wildbach, BRD) gemessen.

Es wurde festgestellt, daß die Anwesenheit der Transferrin-Polykation/DNA-Komplexe im Kulturmedium keinen schädlichen Einfluß auf Zellwachstum und -vermehrung haben. Wie aus Fig. 8 ersichtlich ist, wurde maximale Luciferase-Aktivität erreicht, wenn 3 µg DNA/10 µg Tf_pL und 0,3 - 1 µg DNA/Tf_{prot} verwendet werden. Unter der Annahme, daß alle gebildeten Konjugat/DNA-Komplexe identisch waren, entspricht das einem molaren Verhältnis von 25 bzw. 75 Konjugatmolekülen pro Molekül Plasmid-DNA. Daraus kann geschlossen werden, daß die DNA im Komplex zur Gänze durch die Konjugatmoleküle abgedeckt ist, und zwar bei einem Konjugat/DNA-Verhältnis, das offensichtlich Elektroneutralität (berechnet auf Basis der positiven Ladungen im Polykation, die erforderlich sind, die negativen Ladungen der Phosphatgruppen in der DNA zu neutralisieren) gewährleistet. Diese Annahme stimmt mit der Beobachtung überein, daß im Vergleich zu Transferrin-Polylysin dreimal mehr an weniger stark positiv geladenem Transferrin/Protamin für optimale Komplexbildung und Gentransfer benötigt wird. Diese Annahme stimmt auch mit dem in Beispiel 4 erhaltenen Ergebnis für das Konjugat/DNA-Verhältnis überein, das für effiziente Komplexbildung erforderlich ist.

Unter Verwendung eines derart optimierten Tf_pL/DNA-Verhältnisses für die Komplexbildung wurde die Empfindlichkeit dieses Gentransfer-Systems bestimmt. Das Ergebnis dieser Versuche ist in Fig. 9 gezeigt: Weniger als 1 ng für Luciferase kodierende Plasmid-DNA zeigt noch ein nachweisbares Signal. Die Anwendung von mehr als 2 µg Plasmid-DNA, komplexiert mit 6 µg Tf_pL bzw. 20 µg Tf_{prot} führt zu keiner weiteren Zunahme der Luciferaseaktivität, vermutlich aufgrund der Sättigung des Systems. Es wurde weiters festgestellt, daß keine besondere Salz- oder Ionenkonzentration für die Komplexbildung erforderlich ist, weil Tf_pL/DNA-Komplexe, die bei verschiedenen Salzkonzentrationen gebildet wurden (0, 20, 50, 100, 200 mM NaCl) in Gentransfer-Experimenten gleichermaßen wirksam waren. (Fig. 8 und Fig. 9: Kreise Tf_{prot}, Vierecke Tf_pL). Es konnte gezeigt werden, daß die Aufnahme der Transferrin-Polykation/DNA-Komplexe in die Zelle über den Transferrin-Rezeptor abläuft. Zunächst, wie in Fig. 10A dargestellt ist, wurde festgestellt, daß die durch Tf_pL-DNA-Komplexe erreichte Luciferaseaktivität mindestens 100 mal höher ist als die Aktivität, die für pL-DNA-Komplexe gemessen wurde. Ein Vergleichsversuch ergab, daß ein Gemisch von Polylysin und Transferrin allein die Aufnahme von Plasmid-DNA nicht erleichtert. In einem weiteren Versuch wurden zu einer konstanten Menge Tf_pL-DNA-Komplex ein Überschuß an nativem Transferrin gefügt. Fig. 10B zeigt, daß freies Transferrin im Medium effizient um die durch Tf_pL vermittelte DNA-Aufnahme konkurriert, was in einer Verringerung der Luciferase-Enzymaktivität resultiert. Daraus läßt sich schließen, daß die Aufnahme der Tf_pL-DNA-Komplexe durch die Zelle über den Transferrin-Rezeptor erfolgt.

Beispiel 10

In Vorversuchen war anhand der Transfektion von Hühnererythroblasten mit erbB-schnitt DNA festgestellt worden, daß die erbB-schnitt-Ribozym-tDNA in Hühnerzellen exprimiert wird.

Mit diesem Beispiel konnte gezeigt werden, daß tDNA-Ribozyme, die gegen das erb B Onkogen gerichtet sind, mit Hilfe von Polylysin-Transferrin-Konjugaten in erb B-transformierte Hühnererythroblasten

eingbracht werden und die transformierende Wirkung des Onkogens schwächen können.

Zwei tRNA-Ribozymgene, gerichtet gegen die Translationsinitiations-Region von erbB wurden, konstruiert (vgl. Fig. 7 und 11). Ca. 100 µg jedes das Gen enthaltenden Plasmids wurden EcoRI verdaut, um das tRNA-Ribozymgen auf einem 325 bp-Fragment freizusetzen.

- 5 Die Verdauungsprodukte wurden mittels Klenow-Fragment endmarkiert und mittels Gelelektrophorese durch ein 2% Agarose/TBE-Gel gereinigt. Das Vektordragment und die tRNA-Ribozymgen-Fragmente wurden durch Ethidiumbromid-Färbung lokalisiert, ausgeschnitten und durch Elektroelution, Phenol/Chloroform- und Chloroformextraktion und Ethanolfällung gewonnen. Die gereinigten, radioaktiv markierten DNA-Fragmente wurden daraufhin unter Benutzung des Transferrin-Polylysin-Transportsystems dazu verwendet, die Aufnahme und die Hemmung der erbB-RNA zu bestimmen. Als Kontroll-DNA wurde der Vektor pSPT 18 verwendet.

- Als Testzellsystem wurde eine Hühnererythroblastenzelllinie gewählt, die durch eine temperatursensitive Mutante (ts 34, Graf et al 1978) des Vogel-Erythroblastosevirus AEV transformiert ist (Beug et al, 1982 b). Das in diesen Zellen ebenfalls exprimierte erb A Onkogen kann durch einen spezifischen Proteinkinase-Hemmer (H 7) inhibiert werden. (Es wurde festgestellt, daß das v-erbA-Onkogen in vivo und in vitro (d.h. als bakteriell exprimiertes Protein) an zwei Stellen, nämlich Ser 28 und Ser29, durch Proteinkinase C bzw. durch cAMP-abhängige Proteinkinase phosphoryliert wird. Mutation dieser Serine zu Alaninen verhindert die Phosphorylierung und zerstört die v-erbA-Onkogenaktivität. H7 ist ein spezifischer Inhibitor dieser beiden Kinasen und ist in der Lage, in v-erbA-v-erbB haltigen Erythroblasten selektiv die durch v-erbA verursachten Veränderungen (z.B. Blockierung der Differenzierung) aufzuheben.)

- 20 Es ist bekannt, daß Erythroblasten deren erbB Onkogen inaktiviert wird - z.B. durch Erhöhung der Temperatur im Falle einer temperaturempfindlichen erb B Mutante - dazu induziert werden, zu Erythrozyten auszureifen.

- Eines der ersten Anzeichen für diesen Vorgang ist eine Induktion der Hämoglobinsynthese, die durch einen empfindlichen Nachweis (saure Benzidinfärbung, Orkin et al, 1975, Graf et al, 1978) auf dem Niveau der Einzelzelle nachgewiesen werden kann. Als phänotypische Wirkung eines gegen erb B gerichteten Ribozyms in diesem Testsystem wäre somit eine spezifische Erhöhung der Zahl benzidin-positiver Zellen zu erwarten.

- Die diesem Beispiel zugrundeliegende Versuchsreihe wurde folgendermaßen durchgeführt: Die verschiedenen DNA-Präparationen (siehe oben und Tabelle D), gelöst in 30 µl TE-Puffer, wurden mit jeweils 10 µg nativem Transferrin-Eisenkomplex oder Transferrin-Polylysin-Konjugat (gelöst in 50 µl aq. bidest.) gemischt und 30 min bei 37°C inkubiert.

- Im Falle der Vektor-DNA, (10 µg) wurde entsprechend mehr (100 µg) der Transferrin-Präparationen verwendet. Die DNA-Transferrin-DNA-Mischungen wurden zu je 1 ml transferrinfreiem Differenzierungsmedium (Zenke et al., 1988) zugegeben. Die Testzellen (pro Ansatz 3×10^5) wurden vor dem Versuch 60 min in transferrinfreiem Differenzierungsmedium bei 42°C inkubiert, (hierdurch wird die Transferrinaufnahme verstärkt) und zu den DNA-Transferrin-haltigen Ansätzen hinzugegeben. Nach 6 h, 18 h und 68 h (Behandlung der Zellen siehe unten) wurden Proben entnommen, wie beschrieben, in Überstand und Zellsediment aufgetrennt, in PK/SDS Puffer aufgenommen und die DNA analysiert.

- 40 Fig. 12 zeigt, daß, analog Beispiel 8, in der mit Transferrin-Polylysin behandelten Zellprobe etwa 5-10 mal mehr DNA von den Zellen aufgenommen wurde als in den Kontrollproben mit nativem Transferrin. Spur m: Molekulargewichtsmarker; pBR322 DNA, gespalten mit HpaII und unter Verwendung des Klenow-Fragments der DNA-Polymerase mit alpha-³²P-CTP radioaktiv markiert (Maniatis)

- Spur 1: 2000 cpm ES13-Fragment
45 Spur 2: Material von Zellen, behandelt mit Transferrin und ES13
Spur 3: Material aus Zellen, behandelt mit Transferrin-Polylysin und ES13

- Nach Inkubationsende (6 h) wurden die Zellen abzentrifugiert und in transferrinhaltigem Differenzierungsmedium mit Erythropoietin und Insulin (Kowenz et al, 1986, Zenke et al 1988, 2 ml pro Ansatz und bei 37°C d.h. in Anwesenheit eines aktiven v-erb B-Proteins) weitere 72 Stunden inkubiert.

- 50 Folgende Ergebnisse wurden erhalten:

1. Ähnlich wie in Beispiel 8 konnte eine verstärkte Aufnahme von DNA in der Größe der erbBschnitt DNAs in den mit Transferrin-Polylysin behandelten Zellproben (etwa 5-fach) beobachtet werden.
2. Tabelle D zeigt, daß in allen Fällen, in denen erbBschnitt-Ribozym-DNA mit Hilfe von Polylysin-Transferrin-Konstrukten in erb B transformierte Erythroblasten eingebracht wurde, der Prozentsatz an Benzidin-positiven Zellen signifikant (auf ca. das Doppelte) erhöht war (als Referenz dienten die Proben, die mit Vektor-DNA behandelt wurden und in denen die Verwendung von Polylysin-Transferrin-Konjugaten erwartungsgemäß nicht zu einer Erhöhung der Zahl benzidin-positiver Zellen führte).

Beispiel 11

Effiziente Bindung und Internalisierung von Transferrin-Polylysin-DNA-Komplexen in hämatopoetischen Hühnerzellen

Die Bindung von TfPL und TfPL-DNA an Zelloberflächenrezeptoren wurde mit Tritium-markierten Substanzen nach der von Stein et al., 1984, beschriebenen Methode gemessen. ^3H -markiertes TfPL wurde durch Konjugation von markiertem Polylysin mit Transferrin nach der in Beispiel 1 beschriebenen Methode hergestellt. Die Markierung von Polylysin 90 wurde durch Behandlung mit Formaldehyd und ^3H -markiertem Natriumborhydrid durchgeführt (Ascoli und Puot, 1974). Das Ergebnis dieser Versuche ist in Fig. 13 dargestellt. Markiertes TfPL 90 (Vierecke) oder markiertes TfPL 90, komplexiert mit pB-SK-DNA (Promega Biotech, hergestellt mittels Triton-X-Lyse, CSC/ElBr-Gleichgewichts-Dichtegradientenzentrifugation, Entfärbung mit 1-Butanol und Dialyse gegen 10mM Tris/HCl pH 7,5, 1mM EDTA)(Dreiecke) wurden auf ihre spezifische Bindung an den Transferrin-Rezeptor von HD3-Zellen untersucht. Dazu wurden die Konjugate bzw. Komplexe (0,1 - 100 nM) zu HD3-Zellen ($1 \times 10^6/\text{ml}$ in MEM (= Eagle's Minimum Medium) + 1% BSA) gefügt und 3 h inkubiert. Fig. 13 zeigt, daß sowohl die Konjugate als auch die Komplexe an HD3-Zellen derart binden, daß Sättigung eintritt. Die aus diesen Daten errechneten scheinbaren Bindungskonstanten betrugen 22 nM für TfPL und 43 nM für TfPL-DNA-Komplexe. Obwohl etwas höher, stimmen diese Werte relativ gut mit denen für natives Transferrin, die mit 15 nM bestimmt worden waren, überein.

Um die Aufnahme von TfPL-DNA-Komplexen in intrazelluläre Vesikel zu verfolgen, wurden zunächst HD3-Zellen mit Transferrin-freiem Differenzierungsmedium bei 37°C 18 h lang inkubiert. Nach Zusatz von FITC-Transferrin bzw. von TfPL-Konjugaten (mit FITC an der Polylysin-Gruppe markiert, in einigen Experimenten mit DNA komplexiert), wurden die Zellen weitere 18 h inkubiert. Die Zellen wurden cytozentrifugiert, mit einer Mischung aus 3,7 %igem Formaldehyd und 0,02 %igem Glutaraldehyd fixiert, mit PBS gewaschen, in Mowiol 4.88 eingebettet und in einem Zeiss Axiophot Fluoreszenzmikroskop untersucht. Als Kontrolle wurde FITC-markierter Ziegen-Anti-Mausantikörper (0,1 mg/ml) verwendet (vgl. Beispiel 5). Für die quantitative Bestimmung von FITC-Tf, FITC-TfPL bzw. FITC-TfPL/DNA wurden die Zellen 8 h lang mit dem jeweiligen Präparat (Tf: 40 $\mu\text{g}/\text{ml}$; TfPL270: 50 $\mu\text{g}/\text{ml}$; TfPL270 plus pB-SK-DNA (Promega Biotech, hergestellt mittels Triton-X-Lyse, CSC/ElBr-Gleichgewichts-Dichtegradientenzentrifugation, Entfärbung mit 1-Butanol und Dialyse gegen 10mM Tris/HCl pH 7,5, 1mM EDTA): 50 $\mu\text{g}/\text{ml}$ bzw. 18 $\mu\text{g}/\text{ml}$; Bindungspuffer) inkubiert, 3 x in kaltem PBS/BSA gewaschen und der quantitativen FACS-Analyse in einem Becton-Dickinson (BD) FACSAN unterworfen. Fig. 14 zeigt, daß sowohl mit TfPL als auch mit TfPL-DNA alle Zellen eine mehr als 10 x erhöhte relative Fluoreszenz aufweisen, was darauf hinweist, daß die Konjugate bzw. Komplexe von mehr als 95 % der Zellen aufgenommen werden (Tf:.....; TfPL:....).

TfPL/DNA: _____;

Bindungspuffer: - - -).

Beispiel 12

Expression von DNA, die über TfPL in die Zelle aufgenommen wurde

Nachdem in den vorangegangenen Beispielen festgestellt worden war, daß der Gentransfer mit TfPL nicht schädlich für das Zellwachstum ist, wurde die Wirkung von TfPL-DNA-Komplexen getestet, die über einen längeren Zeitraum auf Zellen angewendet wurden (als DNA wurde Plasmid-DNA, enthaltend das Luciferase-Gen, wie im Beispiel 9 beschrieben, verwendet). In diesem Versuch wurde jeweils dieselbe Konzentration von HD3-Zellen 1 bis 4 Tage lang mit oder ohne tägliche Ergänzung von TfPL-DNA-Komplexen inkubiert.

In verschiedenen zeitlichen Abständen wurden Aliquots auf Luciferase-Enzym-Aktivität untersucht, wie in Beispiel 9 beschrieben. In den Kulturen mit wiederholter Zugabe der Komplexe wurde ein relativ hohes Maß an Luciferase-Gen Expression gemessen (100.000 bis 200.000 Lichteinheiten/ 10^7 Zellen), das während des gesamten Untersuchungszeitraums im wesentlichen konstant blieb. Während dieses Zeitraums wurden

keine cytotoxischen Wirkungen beobachtet. Wenn Zellen nur einmal mit den Komplexen beladen wurden, nahm die Luciferase-Aktivität zwischen dem 2. und 4. Tag um das 10 bis 20fache ab. Diese Ergebnisse zeigen, daß trotz offensichtlich vorübergehender Expression des Luciferase-Gens, das mit Hilfe der erfindungsgemäßen Konjugate in die Zelle eingeführt wurde, durch wiederholte Zugabe eine konstant hohe Expression der eingeführten Gene aufrechterhalten werden kann.

Beispiel 13

Um festzustellen, wie groß der Anteil von Zellen ist, die tatsächlich Plasmid-DNA exprimieren, die über Transferrinfektion eingeführt wurde, wurden HD3-Zellen, wie in den vorangegangenen Beispielen beschrieben, mit TfpL/DNA-Komplexen inkubiert. Als DNA wurde

pRSV- β Gal-

Plasmid-DNA()

verwendet. Die Expression dieses Reporter-Gens wurde daraufhin in einzelnen Zellen mittels FACS-Analyse (Nolan et al., 1988) untersucht. Als Kontrolle wurde TfpL-pB-SK⁺-DNA() verwendet. Dazu wurde das fluoreszierende β Gal-Substrat FDG (Fluorescein-Di- β -D-Galaktopyranosid) mittels osmotischem Schock eingeführt und die Verteilung von Zellen, die Fluorescein enthalten, das aufgrund von β Gal-Enzymaktivität aus FDG freigesetzt wurde, untersucht. Die gleichmäßige Verteilung Fluorescein enthaltender Zellen läßt den Schluß zu, daß ein großer Anteil von Zellen das β Gal-Reporter-Gen exprimiert. Das Ergebnis dieser Versuche wird in Fig.15 gezeigt.

Tabelle A

Transport von PolyLysin-Transferrin in Erythroblasten					
Ansatz	Medium	Transferrin-polyLysin	Vesikelfluoreszenz		Viabilität (3H Td R-Einbau)
			24 h	48 h	48 h
1	2 ml	ohne Zusatz	<1 %	<1 %	140.000 cpm
2	2 ml	145 μ l H ₂ O	<1 %	<1 %	128.000 cpm
3	2 ml	145 μ l TfpL Fr1	>90 % + +	>90 % + +	137.000 cpm
4	2 ml	145 μ l TfpL Fr2	>90 % + + +	>90 % + + +	161.000 cpm
5	2 ml	145 μ l TfpL Fr3	>90 % + + +	>90 % + + +	153.000 cpm
6	2 ml	145 μ l TfpL Fr4	ca.80 % + + +	>90 % + + +	151.000 cpm
7	2 ml	145 μ l TfpL Fr5	ca.80 % + + +	>90 % + + +	153.000 cpm
8	2 ml	145 μ l TfpL Fr6	ca.40 % + + +	>90 % + + +	165.000 cpm
+ + und + + + bezeichnen die relative Stärke der Vesikelfluoreszenz					

Tabelle B

PolyLysin-Transferrin kann bei der Stimulierung der in-vitro induzierten Reifung von Erythroblasten normales Transferrin funktionell ersetzen							
Nr.	Medium	Zusatz ^b	Zellzahl ($\times 10^6$ /ml)		Hämoglobin E 492		Reifungsgrad % Reticulozyten
			24 h	48 h	24 h	48 h	72 h
1	2 ml	Fe-Transferrin	3,28	4,38	1,38	2,74	>80 %
2	2 ml	-	2,62	2,56	0,35	0,23	<1 %
3	2 ml	H ₂ O	2,60	2,42	0,30	0,13	<1 %
4	2 ml	TfpL Fr1	3,70	4,44	1,38	2,69	>80 %
5	2 ml	TfpL Fr2	3,56	4,24	1,16	2,51	n.b. ^a
6	2 ml	TfpL Fr3	3,72	4,54	1,58	2,54	>80 %
7	2 ml	TfpL Fr4	3,48	4,56	1,57	2,55	n.b.
8	2 ml	TfpL Fr5	3,36	4,26	1,41	2,47	n.b.
9	2 ml	TfpL Fr6	3,58	4,4	1,14	1,93	60-65 %

^a: nicht bestimmt^b: Fe-Transferrin, 200 µg in 13 µl; TfpL-Fractionen, 200 µg in 130 µl; H₂O, 130 µl

Tabelle C

Versuch	Medium-Zusatz			Differenzierungsparameter				
	Transferrin	Transferrin Konjugate	DNA	Zellzahl ($\times 10^6$ /ml)	Hb (E ⁴⁹²)	% desint. Zellen	% LR + E	% Ebl
1	-	-	-	2,56	0,259	56	<1	44
	+	-	-	3,72	1,097	3	73	1
	-	TfpL90	-	3,67	1,105	5	54	8
	-	TfpL270	-	3,30	1,366	11	60	4
2	-	-	pRSVLuc	1,24	0,28		n.n.	
	+	-	pRSVLuc	5,22	2,450		n.n.	
	-	TfpL90	pRSVLuc	4,46	2,265		n.n.	
3	-	-	-	2,1	0,222	79	<1	21
	+	-	-	2,55	1,360	6	72	3
	-	TfpL90	-	2,64	1,016	10	56	7
	-	Tf-Prot	-	2,76	1,055	9	72	4

Tabelle D

Reifung (Hämoglobingehalt) von v-erbB - transformierten Erythroblasten, die v-erbB - Ribozym - DNA aufgenommen haben							
Nr.	DNA			Transferrin		Hämoglobini-Gehalt (% positiv nach saurer Benzidinfärbung)	
	Art	MW	Menge	Art	Menge	14 h	62 h
1	erbschnitt 13	2x10 ⁵	1 µg	Tf	10 µg	<1	15 + -3 ^a (3) ^b
2	erbschnitt 13			Tf pL Fr5	10 µg	<1	37 + -4 (2)
3	erbschnitt 53	2x10 ⁵	1 µg	Tf	10 µg	<1	25 + -2 (2)
4	erbschnitt 53			Tf pL Fr5	10 µg	<1	42 + -1 (2)
5	vector ohne Ribozym	2x10 ⁶	10 µg	Tf	100 µg	<1	23 + -3 (2)
6	vector ohne Ribozym		10 µg	Tf pL Fr5	100 µg	<1	22 + -2 (2)
7	erbschnitt 13 + 53 s.o.		0,5 + 0,5 µg	Tf	10 µg	<1	21 + -2 (2)
8	erbschnitt 13 + 53		0,5 + 0,5 µg	Tf pL Fr5	10 µg	<1	38 + -2 (2)

a: Pro Bestimmung wurden > 200 Zellen ausgezählt, Werte + - Standardabweichung

b: Anzahl unabhängiger Bestimmungen

Literatur:

- Ascoli, M. und Puettl, D. (1974), Biochem.Biophys. Acta 371, 203-210.
- Beug, H., et al., (1982a), J. Cell Physiol. Suppl. 1, 195-207.
- Beug, H., et al., (1982b), Cell 28, 907-919.
- Beug, H., et al. (1984), Cell 36, 963-972.
- Cornier et al., (1988), Nucleic Acids Res. 16, 4583.
- Deakin, H., et al., (1963), Biochem.J. 89, 296.
- Felsenfeld et al., (1978), Nature 271, 115-122.
- Graf et al., (1978), Nature 275, 496-501.
- Huebers et al., (1987), Physiol.Rev. 67, 520-582.
- Jung et al., (1981), Biochem.Bios Commun. 101, 599.
- Kahazae, K., et al., (1988), EMBO J., 10, 3061-3071.
- Killisch, I., et al., (1990), in Vorbereitung
- Kowenz, E., et al., (1986), Mod.Tronds in Human Leukemia VII, Springer Verlag, pp. 199-209.
- Lemaitre et al., (1987), Proc.Natl.Acad.Sci. 84, 648.
- Maniatis et al., Molecular Cloning, Cold Spring Harbor 1982
- Morvan et al., (1988) Nucleic Acids Res. 16, 833.
- Nolan, G.P., et al., (1986), Proc.Natl.Acad.Sci. 85, 2603-2607
- Praseuth et al., (1988), Proc.Natl.Acad.Sci. 85, 1349.
- Orkin, et al., (1975), Proc.Natl.Acad.Sci. 72, 98-102.
- Radke, K., et al., (1982), Cell 31, 643-653
- Schmidt et al., (1986), Cell 46, 41-51.
- Smith, et al., (1986), Proc.Natl.Acad.Sci. 83, 2787.
- Stein et al., (1984), J. Biol.Chem. 259, 14762-14772
- Stein et al., (1989), Nucleic Acids Res. 16, 3209.
- Stirchak et al., (1987), J.Org.Chem. 52, 4203.
- Warrant R.W., et al., (1978), Nature 271, 130-135.
- Wu, G.Y., et al., (1988), J.Biol.Chem. 263, 14621-14624.
- Zamecnik et al. (1986), Proc.Natl.Acad.Sci. 83, 4143.
- Zenke, M., et al., (1988), Cell 52, 107-119.

Ansprüche

1. Neue Protein-Polykation-Konjugate, die befähigt sind, mit zu Polykationen affinen Substanzen, insbesondere Nukleinsäuren oder Nukleinsäureanalogen, lösliche Komplexe zu bilden, die über Rezeptor-vermittelte Endozytose in die Zelle aufgenommen werden, dadurch gekennzeichnet, daß der Proteinanteil des Konjugats Transferrin ist.
2. Konjugate nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß das Polykation ein, gegebenenfalls modifiziertes, Protamin ist.
3. Konjugate nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß das Polykation ein, gegebenenfalls modifiziertes, Histon ist.
4. Konjugate nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß das Polykation ein synthetisches homologes oder heterologes Polypeptid ist.
5. Konjugate nach Anspruch 4, dadurch gekennzeichnet, daß das Polypeptid Polylysin ist.
6. Konjugate nach einem der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, daß das Polykation etwa 20 bis 500 positive Ladungen aufweist.
7. Konjugate nach einem der Ansprüche 1 bis 6, dadurch gekennzeichnet, daß das molare Verhältnis Transferrin:Polykation etwa 10:1 bis 1:4 beträgt.
8. Neue Protein-Polykation/Nukleinsäure-Komplexe, die über Rezeptor-vermittelte Endozytose in die Zelle aufgenommen werden, dadurch gekennzeichnet, daß das Protein Transferrin ist.
9. Komplexe nach Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, daß sie als Konjugat-Anteil eines der in den Ansprüchen 1 bis 7 definierten Konjugate enthalten.
10. Komplexe nach Anspruch 9, dadurch gekennzeichnet, daß sie als Nukleinsäure eine zur spezifischen Inhibierung von Genen bzw. der RNA-Funktion befähigte Nukleinsäure enthalten.
11. Komplexe nach Anspruch 10, dadurch gekennzeichnet, daß sie eine Nukleinsäure enthalten, die zur Inhibierung viraler Nukleinsäure befähigt ist.
12. Komplexe nach Anspruch 10, dadurch gekennzeichnet, daß sie eine Nukleinsäure enthalten, die zur Inhibierung von Oncogenen oder anderen Schlüsselgenen, die Wachstum und/oder Differenzierung von Zellen kontrollieren, befähigt ist.
13. Komplexe nach einem der Ansprüche 10 bis 12, dadurch gekennzeichnet, daß sie als Nukleinsäure ein Ribozym, gegebenenfalls zusammen mit einer Carrier-RNA, bzw. das dafür kodierende Gen enthalten.
14. Komplexe nach Anspruch 13, dadurch gekennzeichnet, daß sie als Nukleinsäure eine genetische Einheit, bestehend aus einem tRNA-Gen als Carrier-Gen und einem innerhalb dieses Gens angeordneten Ribozymgen, enthalten.
15. Komplexe nach einem der Ansprüche 8 bis 12, dadurch gekennzeichnet, daß sie als Nukleinsäure ein, gegebenenfalls modifiziertes, Antisense-Oligonukleotid, gegebenenfalls zusammen mit einer Carrier-Nukleinsäure, bzw. im Falle eines RNA-Oligonukleotids das dafür kodierende Gen enthalten.
16. Verfahren zum Einführen von Nukleinsäuren in menschliche oder tierische Zellen mittels Rezeptor-vermittelter Endozytose, dadurch gekennzeichnet, daß man aus einem Transferrin-Polykation-Konjugat und Nukleinsäure(n) einen, vorzugsweise unter physiologischen Bedingungen löslichen, Komplex bildet und die Zellen mit diesem Komplex in Berührung bringt.
17. Pharmazeutische Zubereitung, enthaltend einen oder mehrere der in den Ansprüchen 8 bis 15 definierten Komplexe.

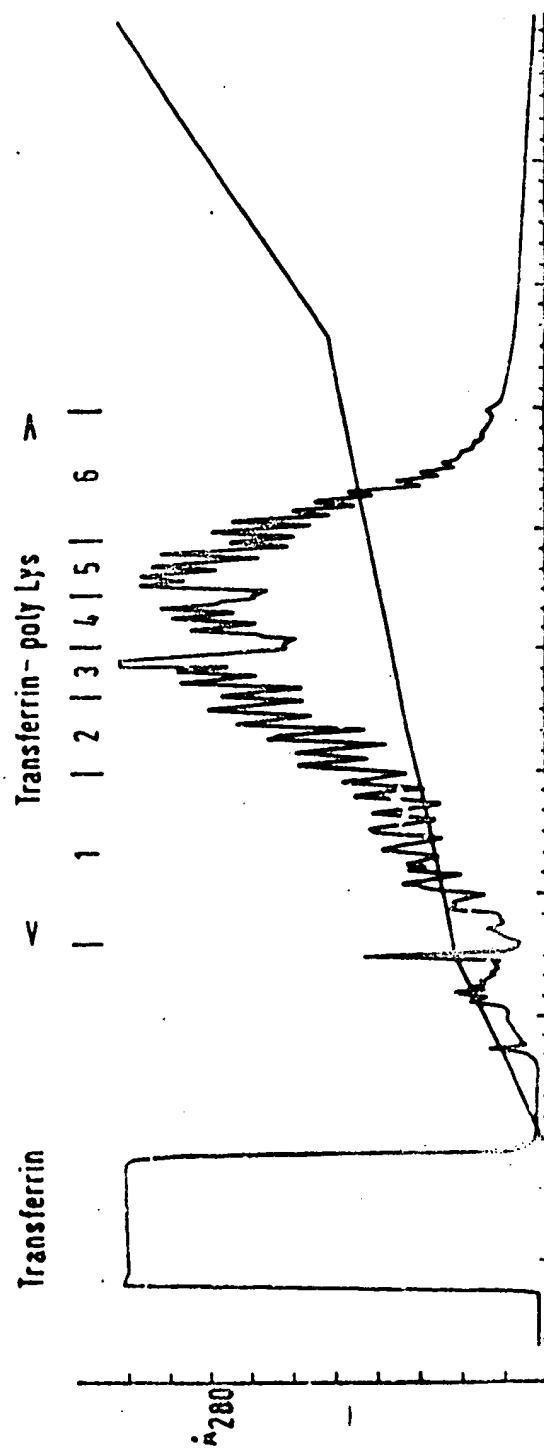


FIG. 1.

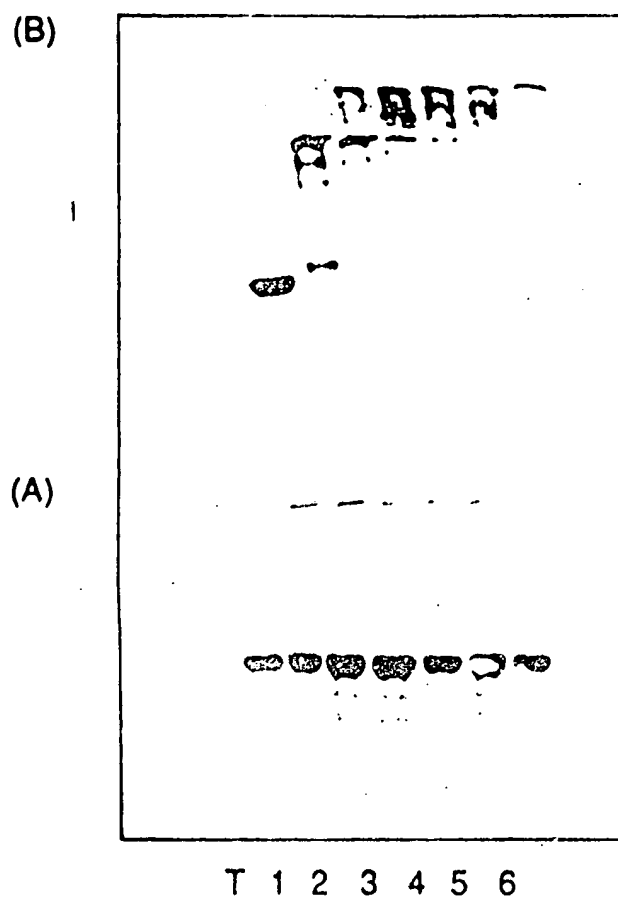


FIG. 2.

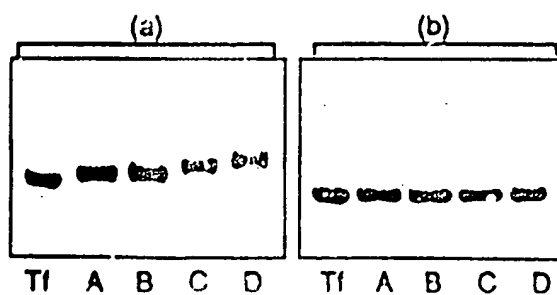


FIG. 3.

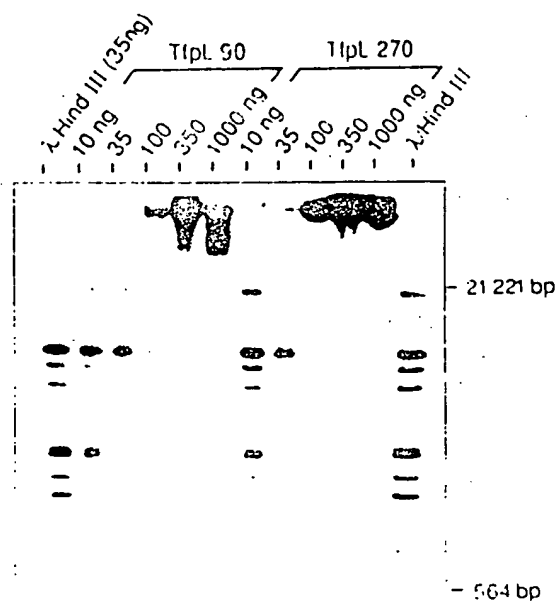


FIG. 4.

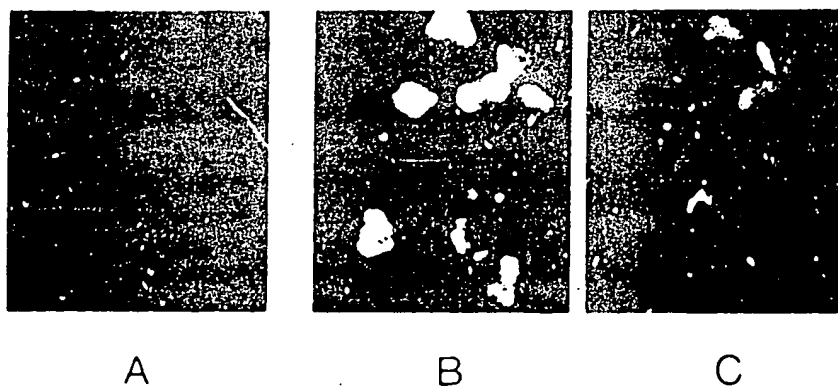


FIG. 5.

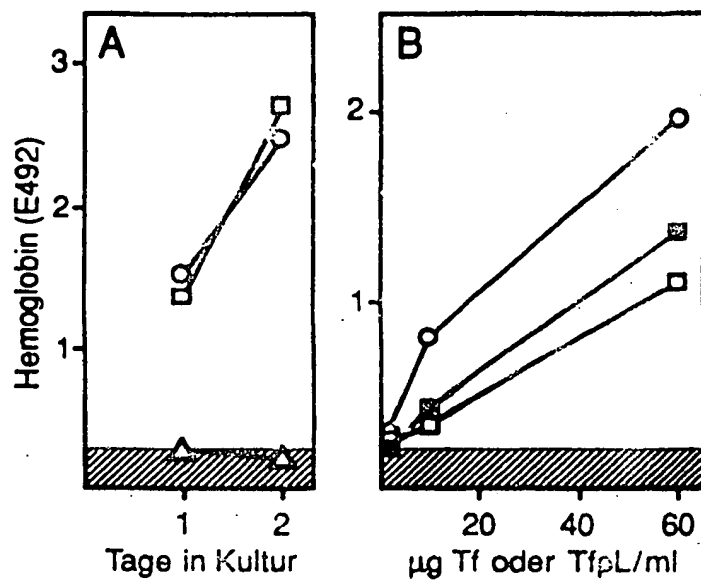
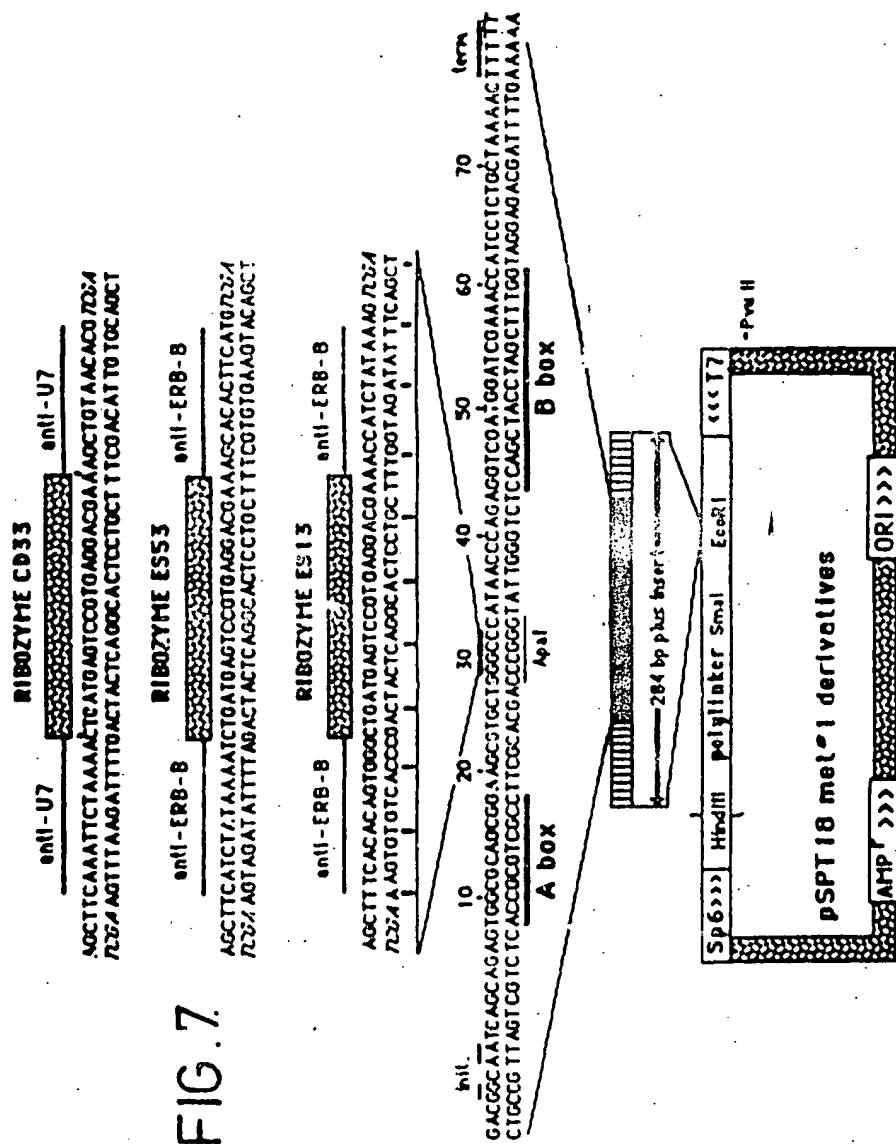


FIG. 6.



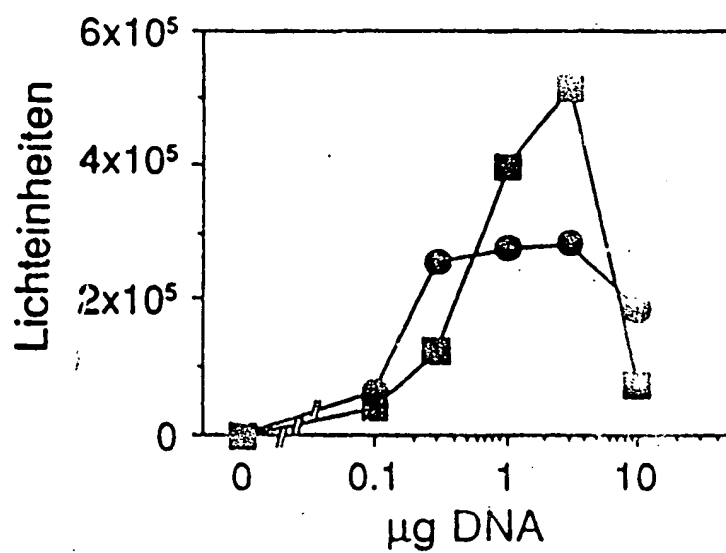


FIG. 8.

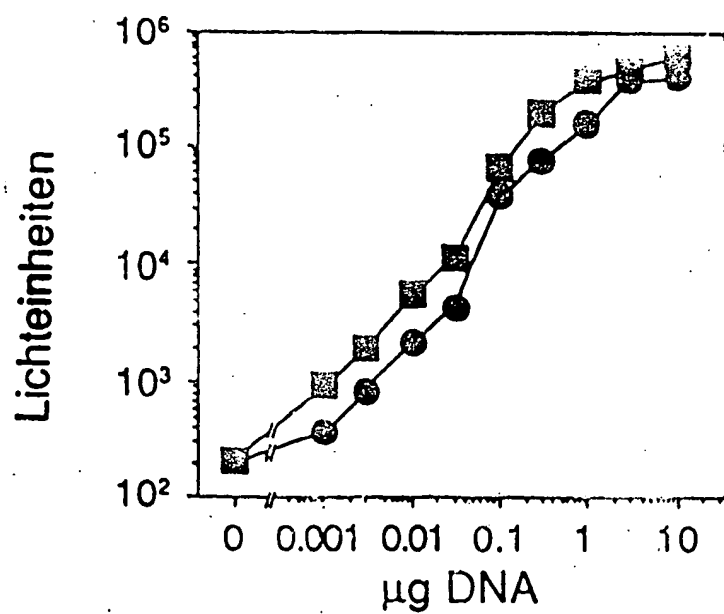


FIG. 9.

FIG. 10A.

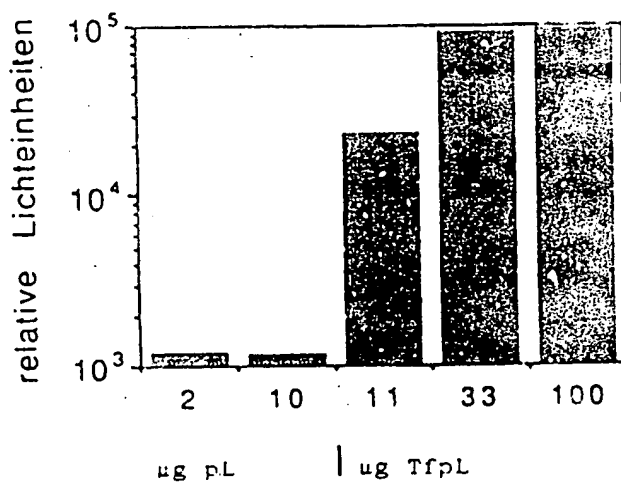
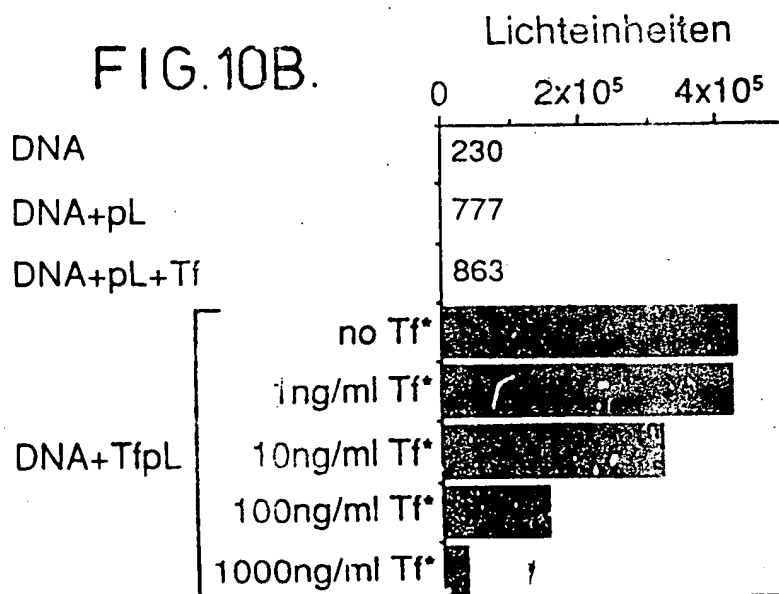


FIG. 10B.



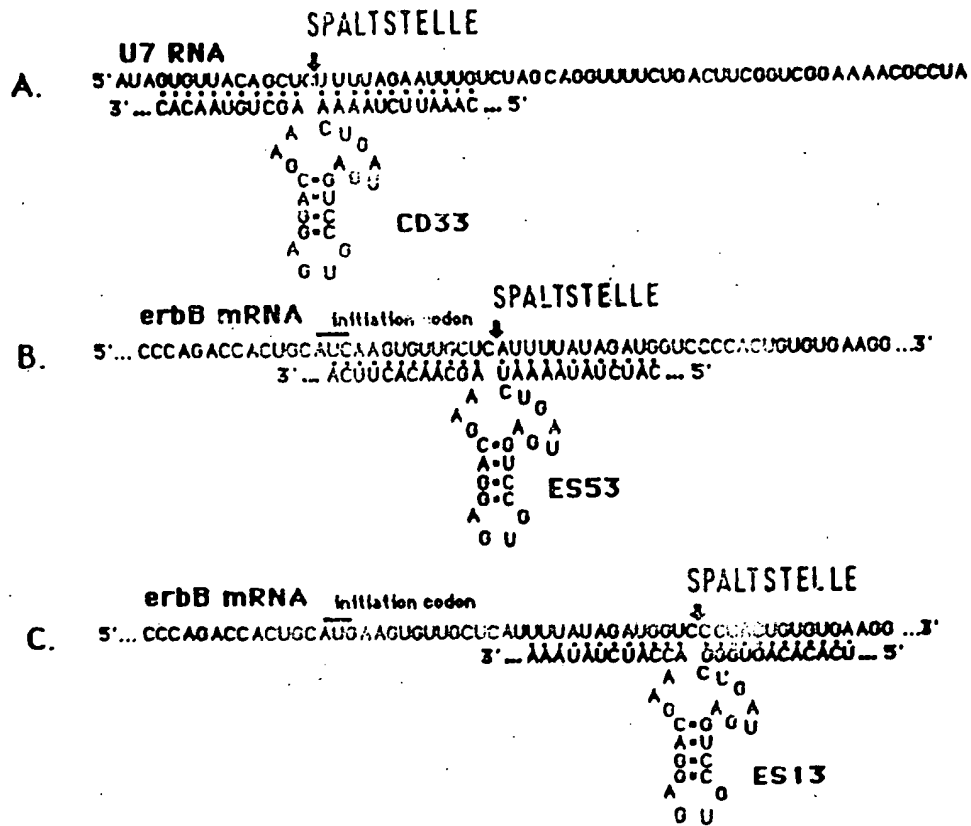


FIG. 11.

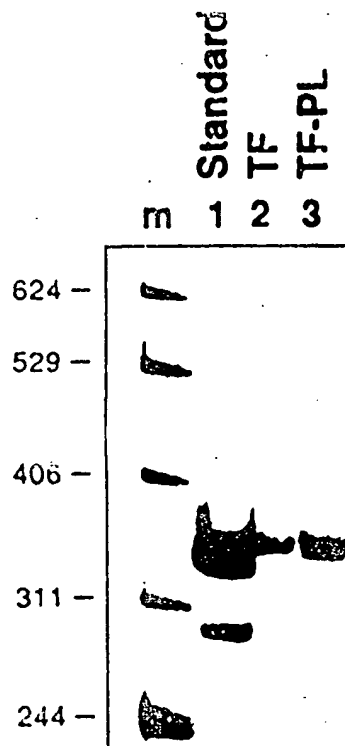


FIG. 12.

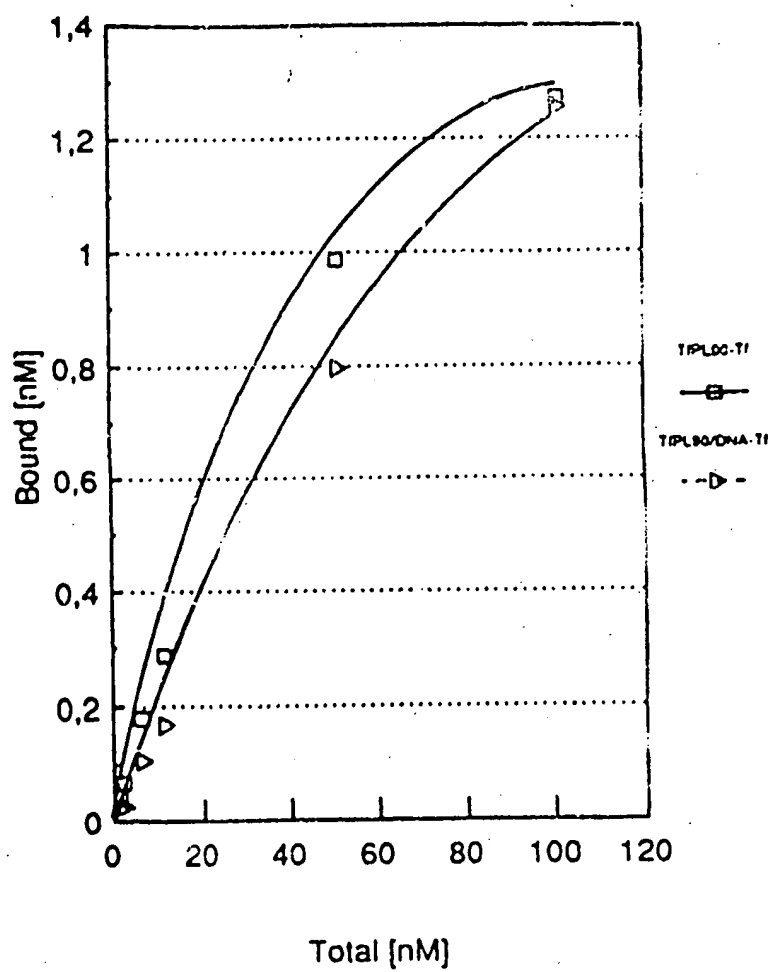


FIG. 13.

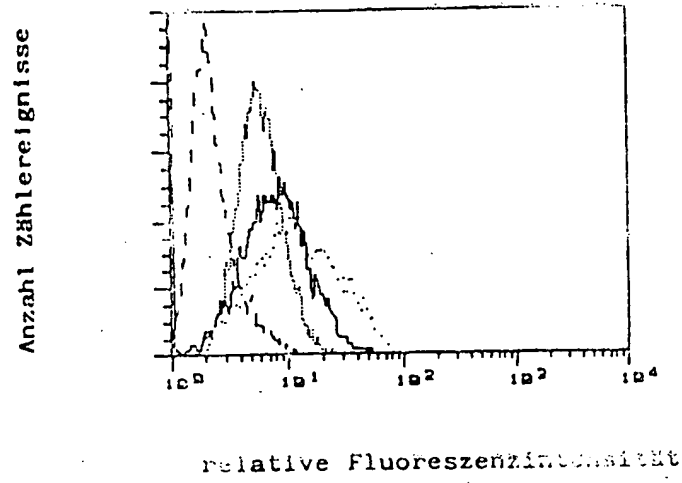


FIG. 14.

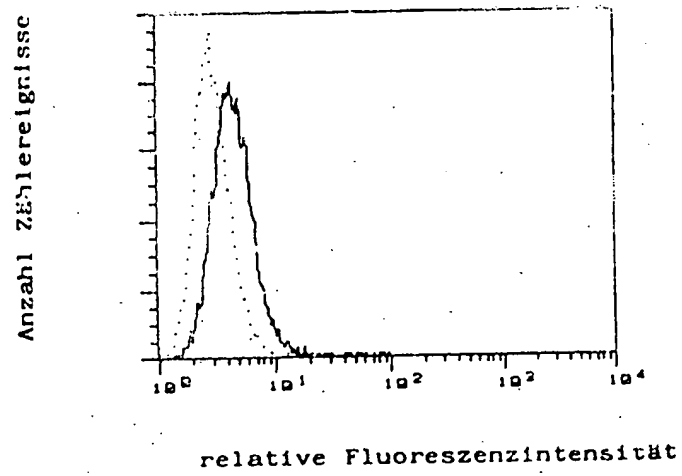


FIG. 15



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Nummer der Anmeldung

EP 90 10 4700

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Bezugs- Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Sm. CLS)
X	CELLULAR & MOLECULAR BIOLOGY, Band 28, Nr. 1, 1982, Seiten 15-18, Pergamon Press Ltd, GB; J.C. STAVRIDIS et al.: "Use of transferrin as a gene-carrier to the erythroid cells of the marrow" * Insgesamt *	1,3,6-17	C 12 N 15/87 A 61 K 47/48
Y	IDEM	2,4,5	
D,Y	THE JOURNAL OF BIOLOGICAL CHEMISTRY, Band 262, Nr. 10, 5. April 1987, Seiten 4429-4432, The American Society of Biological Chemists, Inc., US; G.Y. WU et al.: "Receptor-mediated in vitro gene transformation by a soluble DNA carrier system" * Insgesamt *	4,5	
Y	CHEMICAL ABSTRACTS, Band 106, Nr. 23, 8. Juni 1987, Seite 205, Zusammenfassung 190339v, Columbus, Ohio, US; U. WIENHUES et al.: "A novel method for transfection and expression of reconstituted DNA-protein complexes in eukaryotic cells", & DNA 1987, 6(1), 81-9 * Insgesamt *	2	
X	WO-A-8 805 077 (BATTELLE MEMORIAL INSTITUTE) * Insgesamt *	1,4-17	
A	EP-A-0 153 151 (ELI LILLY & CO.)		
A	WO-A-8 800 837 (BATTELLE MEMORIAL INSTITUTE) -/-		
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			
Recherchamt DEN HAAG		Abschlußdatum der Recherche 27-06-1990	
		Prüfer SKELLY J.M.	
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE			
X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : schriftliche Offenbarung P : Zwischenliteratur T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus einem anderen Erfindungsgebiet A : Mitglied der gleichen Patentfamilie, überlappendes Dokument			



Europäisches
Patentamt

EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

Seite 2

Nummer der Anmeldung

EP 90 10 4700

EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE			
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Bereich Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int. CLS)
P, X	PROC. NATL. ACAD. SCI. USA, Band 87, Mai 1990, Seiten 3410-3414; E. WAGNER et al.: "Transferrin-polycation conjugates as carriers for DNA uptake into cells" " Insgesamt "	1-17	
			RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int. CLS)
Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt			
Recherchenamt DEN HAAG		Abschlußdatum der Recherche 27-06-1990	Prüfer SKELLY J.M.
KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE X : von besonderer Bedeutung alleine betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : mündliche Offenbarung P : Zitierteliteratur T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus anderen Gründen angeführtes Dokument & : Mitglied der gleichen Patentfamilie, überwachendes Dokument			

EP FORM NO 641 (1988)

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☒ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☒ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☒ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.